

(19) 世界知的所有権機関
国際事務局(43) 国際公開日
2001年11月1日 (01.11.2001)

PCT

(10) 国際公開番号
WO 01/81562 A1(51) 国際特許分類: C12N 15/09, C07K 14/65, 16/26,
C12N 1/15, 1/19, 1/21, 5/00, C12Q 1/68, C12P 21/02,
21/08, A61K 38/17, 38/28, 38/30, 39/395, 45/00, A61P
43/00, 3/00, 19/00, 9/00, 5/00, 25/00, 37/00, 1/16, 11/00,
17/00, G01N 33/50, 33/15(71) 出願人(米国を除く全ての指定国について): 武田薬品
工業株式会社 (TAKEDA CHEMICAL INDUSTRIES,
LTD.) [JP/JP]; 〒541-0045 大阪府大阪市中央区道修町
四丁目1番1号 Osaka (JP).

(21) 国際出願番号: PCT/JP01/03399

(72) 発明者; および

(22) 国際出願日: 2001年4月20日 (20.04.2001)

(75) 発明者/出願人(米国についてのみ): 伊藤康明 (ITO, H,
Yasuaki) [JP/JP]; 〒300-0832 茨城県土浦市桜ヶ丘町
36番地16 Ibaraki (JP). 鈴木伸宏 (SUZUKI, Nobuhiro)
[JP/JP]; 〒305-0861 茨城県つくば市大字谷田部1077番
地50 Ibaraki (JP). 西 一紀 (NISHI, Kazunori) [JP/JP];
〒305-0044 茨城県つくば市並木4丁目16番地1号-402
号 Ibaraki (JP). 木沢秀樹 (KIZAWA, Hideki) [JP/JP]; 〒
305-0821 茨城県つくば市春日1丁目7番地9-1103号
Ibaraki (JP). 原田征隆 (HARADA, Masataka) [JP/JP]; 〒
305-0046 茨城県つくば市東2丁目14番地5-201 Ibaraki
(JP). 大儀和宏 (OGI, Kazuhiro) [JP/JP]; 〒305-0045 茨
城県つくば市梅園2丁目16番地1-206号 Ibaraki (JP).

(25) 国際出願の言語: 日本語

(26) 国際公開の言語: 日本語

(30) 優先権データ:
特願2000-126340 2000年4月21日 (21.04.2000) JP
特願2000-205587 2000年7月3日 (03.07.2000) JP
特願2000-247962 2000年8月10日 (10.08.2000) JP
特願2000-395050
2000年12月22日 (22.12.2000) JP

[続葉有]

(54) Title: NOVEL INSULIN/IGF/RELAXIN FAMILY POLYPEPTIDES AND DNAS THEREOF

(54) 発明の名称: 新規インスリン/IGF/リラキシンファミリーポリペプチドおよびそのDNA

ATG GCC AGG TAC ATG CTG CTG CTG CTC GCG GTA TGG GTG CTG ACC GGG GAG 54
Met Ala Arg Tyr Met Leu Leu Leu Leu Ala Val Trp Val Leu Thr Gly Glu 18

CTG TGG CCG GCA GCT GAG GCC CGG GCA GCG CCT TAC GGG GTC AGG CTT TGC GGC 108
Leu Trp Pro Gly Ala Glu Ala Arg Ala Ala Pro Tyr Gly Val Arg Leu Cys Gly 36

GGA GAA TTC ATC CGA GCA GTC ATC TTC ACC TGC GGG GGC TCC CGG TGG AGA CGA 162
Arg Glu Phe Ile Arg Ala Val Ile Phe Thr Cys Gly Gly Ser Arg Trp Arg Arg 54

TCA GAC ATC CTG GCC CAC GAG GCT ATG GGA GAT ACC TTC CCG GAT GCA GAT GCT 216
Ser Asp Ile Leu Ala His Glu Ala Met Gly Asp Thr Phe Pro Asp Ala Asp Ala 72

GAT GAA GAC AGT CTG GCA GGC GAG CTG GAT GAG GCC ATG GGG TCC AGC GAG TGG 270
Asp Glu Asp Ser Leu Ala Gly Glu Leu Asp Glu Ala Met Gly Ser Ser Glu Trp 90

CTG GCC CTG ACC AAG TCA CCC CAG GCC TTT TAC AGG GGG CGA CCG AGC TGG CAA 324
Leu Ala Leu Thr Lys Ser Pro Glu Ala Phe Tyr Arg Gly Arg Pro Ser Trp Gln 108

GGA ACC CCT GGG GTT CTT CGG GGC AGC CGA GAT GTC CTG GCT GGC CTT TCC AGC 378
Gly Thr Pro Gly Val Leu Arg Gly Ser Arg Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser 126

AGC TGC TGC AAG TGG GGG TGT AGC AAA AGT GAA ATC AGT AGC CTT TGC TAG 429
Ser Cys Cys Lys Trp Gly Cys Ser Lys Ser Glu Ile Ser Ser Leu Cys *** 142

(57) Abstract: (1) A polypeptide having an amino acid sequence being identical or substantially identical with the amino acid sequence represented by SEQ ID NO:7 (strand A); (2) a polypeptide having an amino acid sequence being identical or substantially identical with the amino acid sequence represented by SEQ ID NO:8 (strand B); (3) a polypeptide wherein the strand A and B are bonded to each other via a disulfide bond (double-stranded) or its salt; (4) DNAs encoding the same, etc. These polypeptides and DNAs encoding the same are usable in, for example, diagnosing, treating and preventing diseases (diabetics, etc.) caused by metabolic errors of energy sources such as carbohydrates (for example, sugar metabolism, lipid metabolism).

[続葉有]

WO 01/81562 A1



(74) 代理人: 弁理士 高橋秀一, 外(TAKAHASHI, Shuichi et al.); 〒532-0024 大阪府大阪市淀川区十三本町2丁目17番85号 武田薬品工業株式会社 大阪工場内 Osaka (JP).

(81) 指定国 (国内): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW.

(84) 指定国 (広域): ARIPO 特許 (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SI, SZ, TZ, UG, ZW), ユーラシア特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ特許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), OAPI 特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG)..

添付公開書類:

— 国際調査報告書

2文字コード及び他の略語については、定期発行される各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語のガイダンスノート」を参照。

(57) 要約:

本発明は、①配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド（A鎖）、②配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド（B鎖）、③A鎖およびB鎖がジスルフィド結合で結合しているポリペプチドまたはその塩（2本鎖）、④それらをコードするDNAなどに関する。

本発明のポリペプチドおよびそれをコードするDNAは、例えば、炭水化物などのエネルギー源の代謝調節（糖代謝、脂質代謝等）異常（例えば糖尿病など）等の疾病の診断、治療、予防等に使用することができる。

明 細 書

新規インスリン/IGF/リラキシファミリーポリペプチドおよびそのDNA

5 技術分野

本発明は、新規な分泌性生体機能調節タンパク質およびそのDNAなどに関する。詳しくは、新規なインスリン/IGF/リラキシファミリータンパク質及びそのDNAなどに関する。

10 背景技術

生体は、細胞間または組織間で、互いに情報伝達をすることにより、発生、分化、増殖、恒常性の維持などの統合の取れた調節を行っている。多くの場合、タンパク性因子がそれらの仲立ちをしている。例えば、免疫系、造血系に関与する分泌性因子（液性因子）が数多く見いだされていて、それらはサイトカインと呼ばれている。リンホ

15 カイン、モノカイン、インターフェロン、コロニー刺激因子、腫瘍壊死因子などがこれらに含まれる。これらについて、疾病との関係や医薬としての利用方法について盛んに研究されている。

また、内分泌組織から生産されるペプチドホルモンや増殖因子などの液性因子も、恒常性の維持や成長に大変重要な機能を担っており、これらについても医薬への応用

20 が精力的に研究されている。

インスリン（insulin）、インスリン様成長因子-I（IGF-I）、インスリン様成長因子-II（IGF-II）、リラキシンH1（relaxin H1）、リラキシンH2（relaxin H2）は、その構造的特徴から一群のファミリーを形成する液性因子と考えられていて、生体において炭水化物の代謝調節、組織の成長促進、生殖機能の調節など幅広い生理的

25 役割を担っている[BioScience用語ライブラリー サイトカイン・増殖因子、羊土社、108-109頁、1995年；ホルモンの分子生物学6 発生と成長因子・ホルモン、学会出版センター、1-23頁、1996年]。また、同じファミリーに属する新しい分子種も見

- つかりつつある [モレキュラー エンドクリノロジー (Molecular Endocrinology)、第13巻、2163-2174頁、1999年]。これらの前駆体タンパク質の構造的特徴は、シグナル配列-Bドメイン-Cドメイン-Aドメイン構造を有していることで、成熟型分子となるBドメインとAドメインは2つのジスルフィド結合でつながっている。更に、
- 5 Aドメイン内にある1つのジスルフィド結合は立体構造の維持や活性の発現に重要である。インスリン、インスリン様成長因子、リラキシンは多くの生理活性を有し、生体にとって重要な情報伝達因子である。インスリンは膵臓の β 細胞から分泌され、肝臓、筋肉、脂肪組織での糖の取り込みの促進、脂肪酸合成の促進、グリコーゲン合成の促進などのエネルギー代謝の調節に重要であるほか、細胞増殖作用を有する。
- 10 IGF-Iは主に肝臓で合成され、骨由来細胞をはじめとする多くの細胞に対して増殖や分化を促進する。IGF-IIはIGF-Iと同様に細胞増殖促進作用、インスリン様作用を有する。これらの因子は、特異的な受容体に結合し、その受容体の自己リン酸化を引き起こすことが、その後の一連の作用の引き金となる。一方リラキシンは、産道の弛緩、コラーゲンの再構築による結合組織の軟化、乳腺の増殖分化促進などの主に生殖機能
- 15 に関連する作用を始め幅広いを生理作用を有することが近年明らかになってきている。例えば、子宮、乳腺、肺、心臓などに分布する血管の拡張促進、心臓の拍動に対する作用、肥満細胞からのヒスタミンの放出阻害、血小板の凝集阻害、下垂体ホルモンの分泌調節、体液バランスの調節、培養系における乳ガン細胞の増殖や分化の調節等である [ジェネラル ファーマコロジー (Gen Pharmacol)、第28巻、13-22頁、1997
- 20 年]。

生体にとって重要なこれらのタンパク性及びペプチド性因子は、従来、その固有の生物活性を指標にして発見されてきた。また、既知の生理活性タンパク質に対するホモロジーを手がかりにしたクローニング技術により、相同性の高い類似遺伝子が追隨的に発見されてきている。しかし、高等生物、とりわけ、哺乳類動物が健康体を維持

25 し続けるために、公知の遺伝子群以外にも既存の手法で未だ同定されずにその存在が知られていない液性機能分子が重要な生理的役割を果たしている可能性は極めて高いと考えられる。

そこで、最近ではコンピュータを使った情報処理技術の助けを借り、DNAの配列情報から見出されてきた新規な遺伝子産物を、生物学、医学、獣医学などに役立てようとする試み、すなわち、バイオインフォマティクス(bioinformatics)からの各種研究が行われつつある[トレンズ・イン・バイオテクノロジー(Trends in Biotechnology) 5 第14巻、294-298頁、1996年]。近年、cDNAライブラリーの大規模シーケンシングが可能になったことで、EST(expressed sequence tag)情報の蓄積などにより、膨大な数の新規遺伝子、あるいはその候補が見つかってきつつあるが、未だ配列情報が断片的で不正確なことも多く、また、現実問題として、現存するcDNA関連の各種公開データベースが各生物の全発現遺伝子を完全に網羅できていないのが現状である。したがって、これらの中からさらに全く新しい有用遺伝子産物を探索することは必ずしも容易ではない。他方、現在、一つの生物のもつ全DNA、つまりゲノムの構造解析が、細菌類、真菌類(酵母など)、昆虫、植物では既にそのいくつかの種で終了し、ヒトのそれもあと数年で完成の見通しが立っている。確かにこれまで数多くの分泌タンパク質あるいは分泌ペプチドをコードする遺伝子が単離されてきているものの、その数は全ゲノムからみればとてもそのすべてを網羅したとはいえない。そして、インスリン/IGF/リラキシンファミリーに属する新規物質については上述のように医療への応用が高く期待できることからその登場が強く望まれていた。

20 発明の開示

本発明の目的は、生物学、医学、獣医学などに利用可能なインスリン/IGF/リラキシンファミリーに属する新規タンパク、およびその前駆体タンパク質、それらのフラグメント、ならびにそれらをコードするポリヌクレオチドを提供することである。本発明の他の目的は、かかるポリヌクレオチドを含有する組み換えベクター、該ベクターを含有する形質転換宿主細胞、かかるポリヌクレオチドを含む遺伝子を導入されたトランスジェニック動物も提供することである。また、かかるタンパク質またはポリペプチドの製造方法、かかるタンパク質またはポリペプチドに対する抗体、アゴニ

ストまたはアンタゴニスト、受容体ならびにそれらの同定方法も提供する。さらに本発明は、かかるタンパク質、ポリペプチド、ポリヌクレオチド、アンタゴニスト、抗体、受容体を含有する医薬組成物、疾病の治療方法および予防方法等を提供することも目的とする。

- 5 本発明者らは、上記の課題を解決するために鋭意研究を重ねた結果、ヒト生体内で発現している新規な遺伝子を発見することに成功し、それにコードされるタンパク質がインスリン／IGF／リラキシンファミリーに属する新しい分泌性生体機能調節タンパク質であることを見出した。

- 更に本発明者らは、鋭意研究を重ねた結果、新規ヒト型分泌性生体機能調節タンパク質に続いて、新規ラット型、該ラット型バリエーション、マウス型およびブタ型分泌性生体機能調節タンパク質を見出した。
- 10 本発明者らは、これらの知見に基づいて、さらに検討を重ねた結果、本発明を完成するに至った。

すなわち、本発明は、

- 15 (1) 配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、
- (2) 実質的に同一のアミノ酸配列が配列番号：19または配列番号：47で表されるアミノ酸配列である請求項1記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、
- 20 (3) 配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、
- (4) 実質的に同一のアミノ酸配列が配列番号：21または配列番号：49で表されるアミノ酸配列である請求項3記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、
- 25 (5) 配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列および配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有する請求項1または請求項3記載のポリペプチド、そのアミド、もし

くはそのエステルまたはその塩、

(6) 配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド、そのアミドまたはそのエステルおよび配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド、そのアミドまたはそのエステルがジスルフィド結合で結合しているポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、

(7) 配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列が配列番号：19または配列番号：47で表されるアミノ酸配列であり、配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列が配列番号：21または配列番号：49で表されるアミノ酸配列である請求項5または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、

(8) 請求項1または請求項3記載のポリペプチドをコードするDNAを含有するDNA、

(9) 配列番号：3で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有する請求項1または請求項3記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、

(10) 実質的に同一のアミノ酸配列が配列番号：17、配列番号：23、配列番号：45または配列番号：51で表されるアミノ酸配列である請求項9記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、

(11) 請求項9記載のポリペプチドをコードするDNAを含有する請求項8記載のDNA、

(12) 配列番号：12、配列番号：18、配列番号：24、配列番号：46または配列番号：52で表される塩基配列を有する請求項10記載のDNA、

(13) 請求項8記載のDNAを含有する組換えベクター、

(14) 請求項13記載の組換えベクターで形質転換された形質転換体、

(15) 請求項14記載の形質転換体を培養し、請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチドを生成せしめることを特徴とする請求項1、請求項3または請求

項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の製造法、

(16) 請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩に対する抗体、

(17) 請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩を用いることを特徴とする請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニング方法、

(18) 請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩を含有してなる請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニング用キット、

(19) 請求項 17 記載のスクリーニング方法または請求項 18 記載のスクリーニング用キットを用いて得られる、請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩、

(20) 請求項 17 記載のスクリーニング方法または請求項 18 記載のスクリーニング用キットを用いて得られる請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩を含有してなる医薬、

(21) 請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩を含有してなる医薬、

(22) 請求項 16 記載の抗体を含有してなる医薬、

(23) ①請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、②請求項 19 記載の化合物またはその塩、または③請求項 16 記載の抗体を含有してなる代謝調節異常、組織の成長・増殖・分化障害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常、組織の線維化、循環器障害、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患、血管新生障害の予防・治療剤、

(24) 肝硬変・肺線維症、強皮症、腎線維症または末梢動脈疾患の予防・治療剤である請求項23記載の剤、

(25) 請求項16記載の抗体を含有してなる診断剤、

(26) 代謝調節異常、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常、組織の線維化、循環器障害、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患、血管新生障害の予防・治療作用を有する医薬を製造するための①請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、②請求項17記載のスクリーニング方法または請求項18記載のスクリーニング用キットを用いて得られる請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩、または③請求項16記載の抗体の使用、および

(27) ①請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、②請求項17記載のスクリーニング方法または請求項18記載のスクリーニング用キットを用いて得られる請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩、または③請求項16記載の抗体を哺乳動物に投与することを特徴とする代謝調節異常、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常、組織の線維化、循環器障害、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患、血管新生障害の予防・治療方法などを提供するものである。

さらに本発明のDNA、およびポリペプチド、そのアミドもしくはそのエステルまたはその塩等は、分子量マーカー、組織マーカー、染色体マッピング、遺伝病の同定、プライマー、プローブの設計等の基礎研究に利用できる。

25 図面の簡単な説明

図1は本発明の新規タンパク質（前駆体タンパク質）のオープンリーディングフレームおよびコードされるアミノ酸配列を示す。

図2は実施例4において本発明のヒト型ポリペプチドの発現組織をRT-PCRで調べた結果を示す。

図中、レーン1はheart (心臓)、レーン2はbrain (脳)、レーン3はplacenta (胎盤)、レーン4はlung (肺)、レーン5はliver (肝臓)、レーン6はskeletal muscle (骨格筋)、レーン7はkidney (腎臓)、レーン8はpancreas (膵臓)、レーン9はspleen (脾臓)、レーン10はthymus (胸腺)、レーン11はprostate (前立腺)、レーン12はtestis (精巣)、レーン13はovary (卵巣)、レーン14はsmall intestine (小腸)、レーン15はcolon (結腸)、レーン16はperipheral blood leukocyte (末梢血白血球)、レーン17はhypothalamus (視床下部)、レーン18はhippocampus (海馬)、レーン19はpituitary (下垂体)、レーン20はadipocyte (脂肪細胞)、レーン21はfetal brain (胎児脳)、レーン22はfetal lung (胎児肺)、レーン23はfetal liver (胎児肝臓)、レーン24はfetal kidney (胎児腎臓)、レーン25はfetal heart (胎児心臓)、レーン26はfetal spleen (胎児脾臓)、レーン27はfetal thymus (胎児胸腺)、レーン28はfetal skeletal muscle (胎児骨格筋)、レーン29はgenomic DNA (ゲノムDNA) を示す。

図3は本発明のヒト型・マウス型・ラット型・ブタ型新規タンパク質 (前駆体タンパク質) の各アミノ酸配列のアライメントを示す。

図4は本発明の新規ポリペプチドA鎖N端ペプチドに対するマウス抗血清の抗体価を示す。

図5は本発明の新規ポリペプチド遺伝子導入AtT20細胞株培養上清から新規ポリペプチドを逆相-HPLCにより精製した時の吸光度215nmおよび免疫活性による検出結果を示す。

図6はヒト新規ポリペプチド精製標品のTHP-1細胞株における細胞内cAMP産生促進作用を示す。

図7はヒト新規ポリペプチド融合蛋白質大腸菌発現用プラスミドの構築図を示す。

図中、「T7/lacO promoter」はT7プロモーターおよびlacオペレーター領域を、「Amp」はアンピシリン耐性領域を、「ColEI ori」はプラスミド複製開始点を、「lac I^q」は

lac レプレッサー領域を、「B鎖」は配列番号：1-6 で表される塩基配列を、「A鎖」は配列番号：1-5 で表される塩基配列を、「C鎖」は配列番号：4 で表される塩基配列の184番目から375番目の塩基配列を示す。

図 8 はヒト新規ポリペプチド融合蛋白質発現組換え大腸菌から調製した全菌体蛋白質のSDS-PAGEの結果を示す。

図 9 はヒト新規ポリペプチド精製標品のTHP-1細胞株における細胞刺激作用を示す。

図 10 は (16-53) / (110-133) をトリプシンとCPBで処理した後の反応生成物をTSKgel ODS-80Tsカラムを用いるHPLCで分離したときのパターンを示す。

図 11 は大腸菌から調製したヒト新規ポリペプチドのTHP-1細胞株における細胞内cAMP産生促進作用を示す。

図 12 は大腸菌から調製したヒト新規ポリペプチド誘導体のTHP-1細胞株における細胞内cAMP産生促進作用を示す。図中、—●—はヒト新規ポリペプチド (16-42) / (110-133) を示し、—□—は (16-53) / (110-133) 、—△—は (16-41) / (110-133) を示す。

図 13 はヒト新規ポリペプチド (16-42) / (110-133) 精製標品による正常ヒト肺線維芽細胞株CCD-19LuにおけるMMP-1およびVEGF遺伝子の発現促進作用の結果図を示す。

図 14 はヒト新規ポリペプチド (16-42) / (110-133) 精製標品の正常ヒト皮膚線維芽細胞株NHDFにおける細胞内cAMP産生促進作用を示す。

図 15 はヒト新規ポリペプチド (16-42) / (110-133) 精製標品のラット下垂体前葉初代培養細胞における細胞内cAMP産生促進作用を示す。

図 16 はヒト新規ポリペプチド (16-42) / (110-133) 精製標品のTHP-1細胞に対するVEGF遺伝子の発現促進作用を示す。

図 17 は種々の新規ポリペプチド発現ベクターを導入した COS-7 細胞培養上清中の新規ポリペプチドの免疫活性を示す。Control はもとの親プラスミド pCAN618 を導入した COS-7 細胞培養上清中の、blank は COS-7 細胞の培養上清中の免疫活性を示す。

図 18 は新規ポリペプチド発現ベクターを導入したCOS-7細胞培養上清中のTHP-1細胞に対する細胞内 cAMP産生促進活性を示す。Controlはもとの親プラスミドpCAN618を

導入したCOS-7細胞の培養上清を、100nM新規ポリペプチドは新規ポリペプチド精製標品100nMを加えたときのTHP-1細胞に対する細胞内cAMP産生促進活性を示す。

発明を実施するための最良の形態

- 5 本発明の配列番号：7または配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチドは（以下、配列番号：7または配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一または実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチドを総称して本発明のポリペプチドと称することもある）、ヒトや温血動物（例えば、モルモット、ラット、マウス、ニワトリ、ウサギ、ブタ、ヒツジ、
- 10 ウシ、サル等）の細胞（例えば、肝細胞、脾細胞、神経細胞、内分泌細胞、神経内分泌細胞、グリア細胞、膵臓β細胞、骨髄細胞、メサングウム細胞、ランゲルハンス細胞、表皮細胞、上皮細胞、内皮細胞、繊維芽細胞、繊維細胞、筋細胞、脂肪細胞、免疫細胞（例、マクロファージ、T細胞、B細胞、ナチュラルキラー細胞、肥満細胞、好中球、好塩基球、好酸球、単球、樹状細胞）、巨核球、滑膜細胞、軟骨細胞、骨細胞、骨芽細胞、破骨細胞、乳腺細胞、もしくは間質細胞、またはこれら細胞の前駆細胞、幹細胞もしくはガン細胞等）もしくはそれらの細胞が存在するあらゆる組織、例えば、脳、脳の各部位（例、嗅球、扁桃核、大脳基底球、海馬、視床、視床下部、大脳皮質、延髄、小脳）、脊髄、下垂体、胃、膵臓、腎臓、肝臓、生殖腺、甲状腺、胆のう、骨髄、副腎、皮膚、筋肉、肺、消化管（例、大腸、小腸）、血管、心臓、胸腺、
- 20 脾臓、唾液腺、末梢血、前立腺、睾丸（精巣）、卵巢、胎盤、子宮、骨、軟骨、関節、骨格筋等に由来するポリペプチドであってもよく、組換えポリペプチドであってもよく、合成ポリペプチドであってもよい。

また、本発明のポリペプチドがシグナルペプチドを有している場合は、ポリペプチドを効率よく細胞外に分泌させることができる。

- 25 配列番号：7または配列番号：8で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、配列番号：7または配列番号：8で表されるアミノ酸配列と約50%以上、好ましくは約60%以上、さらに好ましくは約70%以上、より好ましくは約

80%以上、特に好ましくは約90%以上、最も好ましくは約95%以上の相同性を有するアミノ酸配列等が挙げられる。

配列番号：3で表されるアミノ酸配列は、配列番号：7で表されるアミノ酸配列および配列番号：8で表されるアミノ酸配列の両方を含有する。

- 5 配列番号：3で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列としては、配列番号：3で表されるアミノ酸配列と約50%以上、好ましくは約60%以上、さらに好ましくは約70%以上、より好ましくは約80%以上、特に好ましくは約90%以上、最も好ましくは約95%以上の相同性を有するアミノ酸配列等が挙げられる。

- 本発明の配列番号：7または配列番号：8で表されるアミノ酸配列と実質的に同一
10 のアミノ酸配列を含有するポリペプチドとしては、例えば、前記の配列番号：7または配列番号：8で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：7または配列番号：8で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチドと実質的に同質の性質を有するポリペプチド等が好ましい。

- 配列番号：7で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列として、より
15 具体的には、例えば配列番号：19または配列番号：47で表されるアミノ酸配列などがあげられる。

また、配列番号：8で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列として、より具体的には、例えば配列番号：21または配列番号：49で表されるアミノ酸配列などがあげられる。

- 20 また、配列番号：3で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチドとしては、例えば、前記の配列番号：3で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を含有し、配列番号：3で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチドと実質的に同質の性質を有するポリペプチド等が好ましい。

- 配列番号：3で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列として、より
25 具体的には、例えば配列番号：17、配列番号：23、配列番号：45または配列番号：51で表されるアミノ酸配列などがあげられる。

実質的に同質の性質としては、例えば、抗原性や、分泌され液性因子として作用す

ること、細胞内サイクリックAMP産生促進作用等が挙げられる。実質的に同質とは、それらの性質が定性的に同質であることを示す。したがって、分泌作用や溶解度等や生理作用の性質が同等（例、約0.1～100倍、好ましくは約0.5～10倍、より好ましくは0.5～2倍）であることが好ましいが、これらの性質の程度、ポリペプチドの分子量等の量的要素は異なってもよい。

また、配列番号：7、配列番号：8または配列番号：3で表されるアミノ酸配列と実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチドとしてより具体的には、例えば、①配列番号：7、配列番号：8または配列番号：3で表されるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数（1～5）個）のアミノ酸が欠失したアミノ酸配列、②配列番号：7、配列番号：8または配列番号：3で表されるアミノ酸配列に1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数（1～5）個）のアミノ酸が付加したアミノ酸配列、③配列番号：7、配列番号：8または配列番号：3で表されるアミノ酸配列に1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数（1～5）個）のアミノ酸が挿入されたアミノ酸配列、④配列番号：7、配列番号：8または配列番号：3で表されるアミノ酸配列中の1または2個以上（好ましくは、1～30個程度、好ましくは1～10個程度、さらに好ましくは数（1～5）個）のアミノ酸が他のアミノ酸で置換されたアミノ酸配列、または⑤それらを組み合わせたアミノ酸配列を含有するポリペプチド等のいわゆるムテインも含まれる。

上記のようにアミノ酸配列が挿入、欠失または置換されている場合、その挿入、欠失または置換の位置としては、特に限定されないが、配列番号：7、配列番号：8または配列番号：3のそれぞれの配列番号で表されるアミノ酸配列の中のシステイン残基以外のアミノ酸残基が挙げられる。

配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列および配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチドは、配列番号：7で表されるアミノ酸配列および配列番

号：8で表されるアミノ酸配列の両方を含有する一本鎖ポリペプチドに加えて、配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド（以下、本明細書において、A鎖と略称する場合がある）と配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド（以下、本明細書において、B鎖と略称する場合がある）の2本のポリペプチド鎖からなるポリペプチド（以下、本明細書において、2本鎖ポリペプチドと略称する場合がある）を含む。

2本鎖ポリペプチドとして、より具体的には、配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列および配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列がジスルフィド結合で結合しているポリペプチドのことを意味し、A鎖及びB鎖内のシステイン残基が分子間及び分子内でジスルフィド結合を形成しているポリペプチドを示す。システイン残基同士の結合の組み合わせとしては、例えば特にA鎖のCys11（A鎖のCys11とは、配列番号：7、配列番号：19または配列番号：47で表されるアミノ酸配列のN末端から第1番目のシステイン残基を示す。以下同様）とB鎖のCys10（B鎖のCys10とは、配列番号：8、配列番号：21または配列番号：49で表されるアミノ酸配列のN末端から第10番目のシステイン残基を示す。以下同様）が結合し、かつA鎖のCys24とB鎖のCys22が結合し、さらにA鎖のCys10とA鎖のCys15が結合していることが望ましい。

配列番号：3で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド（以下、単に前駆体タンパク質と称する場合がある）として好ましいものは、① 配列番号：3の場合、N末端から第26番目（A r g）～第52番目（T r p）に配列番号：8で表されるアミノ酸配列（即ち、B鎖をコードするアミノ酸配列）を含有し、配列番号：3のN末端から第119番目（A s p）～第142番目（C y s）に配列番号：7で表されるアミノ酸配列（即ち、A鎖をコードするアミノ酸配列）を含有しており、

② 配列番号：17の場合、N末端から第25番目（A r g）～第51番目（T r p）

に配列番号：21で表されるアミノ酸配列（即ち、B鎖をコードするアミノ酸配列）を含有し、配列番号：17のN末端から第118番目（A s p）～第141番目（C y s）に配列番号：19で表されるアミノ酸配列（即ち、A鎖をコードするアミノ酸配列）を含有しており、

- 5 ③ 配列番号：23の場合、N末端から第24番目（A r g）～第50番目（T r p）に配列番号：21で表されるアミノ酸配列（即ち、B鎖をコードするアミノ酸配列）を含有し、配列番号：23のN末端から第117番目（A s p）～第140番目（C y s）に配列番号：19で表されるアミノ酸配列（即ち、A鎖をコードするアミノ酸配列）を含有しており、
- 10 ④ 配列番号：45の場合、N末端から第27番目（A r g）～第53番目（T r p）に配列番号：49で表されるアミノ酸配列（即ち、B鎖をコードするアミノ酸配列）を含有し、配列番号：45のN末端から第117番目（A s p）～第140番目（C y s）に配列番号：47で表されるアミノ酸配列（即ち、A鎖をコードするアミノ酸配列）を含有しており、
- 15 ⑤ 配列番号：51の場合、N末端から第24番目（A r g）～第50番目（T r p）に配列番号：21で表されるアミノ酸配列（即ち、B鎖をコードするアミノ酸配列）を含有し、配列番号：51のN末端から第151番目（A s p）～第174番目（C y s）に配列番号：19で表されるアミノ酸配列（即ち、A鎖をコードするアミノ酸配列）を含有しており、A鎖、B鎖、2本鎖ポリペプチドの前駆体としての性質を有
- 20 する。

本発明のポリペプチド（以下、A鎖、B鎖、2本鎖ポリペプチド、前駆体タンパク質を総称して「本発明のポリペプチド」と称する場合がある）は、ペプチド標記の慣例に従って左端がN末端（アミノ末端）、右端がC末端（カルボキシル末端）である。

- 配列番号：3、配列番号：7および配列番号：8で表されるアミノ酸配列を含有する
- 25 ポリペプチドをはじめとする、本発明のポリペプチドは、C末端が通常カルボキシル基（-COOH）またはカルボキシレート（-COO⁻）であるが、C末端がアミド（-CONH₂）またはエステル（-COOR）であってもよい。

ここでエステルにおけるRとしては、例えば、メチル、エチル、*n*-プロピル、イソプロピルもしくは*n*-ブチル等の C_{1-6} アルキル基、例えば、シクロペンチル、シクロヘキシル等の C_{3-8} シクロアルキル基、例えば、フェニル、 α -ナフチル等の C_{6-12} アリール基、例えば、ベンジル、フェネチル等のフェニル- C_{1-2} アルキル基もしくは α -ナフチルメチル等の α -ナフチル- C_{1-2} アルキル基等の C_{7-14} アラルキル基のほか、経口用エステルとして汎用されるピバロイルオキシメチル基等が用いられる。

本発明のポリペプチドがC末端以外にカルボキシル基（またはカルボキシレート）を有している場合、カルボキシル基がアミド化またはエステル化されているものも本発明のポリペプチドに含まれる。この場合のエステルとしては、例えば上記したC末端のエステル等が用いられる。

さらに、本発明のポリペプチドには、N末端のアミノ酸残基（例、メチオニン残基）のアミノ基が保護基（例えば、ホルミル基、アセチル基等の C_{1-6} アルカノイル等の C_{1-6} アシル基等）で保護されているもの、生体内で切断されて生成するN末端のグルタミン残基がピログルタミン酸化したもの、C末端のアミノ酸残基がホモセリンやホモセリンラクトンであるものや、分子内のアミノ酸の側鎖上の置換基（例えば-OH、-SH、アミノ基、イミダゾール基、インドール基、グアニジノ基等）が適当な保護基（例えば、ホルミル基、アセチル基等の C_{1-6} アルカノイル基等の C_{1-6} アシル基等）で保護されているもの、あるいは糖鎖が結合したいわゆる糖ポリペプチド等の複合ポリペプチド等も含まれる。

また、本発明のポリペプチドは一量体であってもよく、例えば、二量体、四量体、六量体、八量体などの多量体であってもよい。

本発明のポリペプチドまたはその塩としては、生理学的に許容される酸（例、無機酸、有機酸）や塩基（例、アルカリ金属塩）等との塩が用いられ、とりわけ生理学的に許容される酸付加塩が好ましい。このような塩としては、例えば、無機酸（例えば、塩酸、リン酸、臭化水素酸、硫酸）との塩、あるいは有機酸（例えば、酢酸、ギ酸、プロピオン酸、フマル酸、マレイン酸、コハク酸、酒石酸、クエン酸、リンゴ酸、蔞

酸、安息香酸、メタンスルホン酸、ベンゼンスルホン酸)との塩等が用いられる。

本発明のポリペプチドまたはその塩は、前述したヒトや温血動物の細胞または組織から自体公知のポリペプチド(タンパク質)の精製方法によって製造することもできるし、後述するポリペプチドをコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによっても製造することができる。また、後述のペプチド合成法に準じて製造することもできる。

ヒトや哺乳動物の組織または細胞から製造する場合、ヒトや哺乳動物の組織または細胞をホモジナイズした後、酸等で抽出を行い、該抽出液を逆相クロマトグラフィー、イオン交換クロマトグラフィー等のクロマトグラフィーを組み合わせることにより精製単離することができる。

本発明のポリペプチドまたはその塩、またはそのアミド体の合成には、通常市販のポリペプチド(タンパク質)合成用樹脂を用いることができる。そのような樹脂としては、例えば、クロロメチル樹脂、ヒドロキシメチル樹脂、ベンズヒドリルアミン樹脂、アミノメチル樹脂、4-ベンジルオキシベンジルアルコール樹脂、4-メチルベンズヒドリルアミン樹脂、PAM樹脂、4-ヒドロキシメチルメチルフェニルアセトアミドメチル樹脂、ポリアクリルアミド樹脂、4-(2',4'-ジメトキシフェニル-ヒドロキシメチル)フェノキシ樹脂、4-(2',4'-ジメトキシフェニル-Fmocアミノエチル)フェノキシ樹脂等を挙げることができる。このような樹脂を用い、 α -アミノ基と側鎖官能基を適当に保護したアミノ酸を、目的とするポリペプチドの配列通りに、自体公知の各種縮合方法に従い、樹脂上で縮合させる。反応の最後に樹脂からポリペプチドを切り出すと同時に各種保護基を除去し、さらに高希釈溶液中で分子内ジスルフィド結合形成反応を実施し、目的のポリペプチドまたはそれらのアミド体を取得する。

上記した保護アミノ酸の縮合に関しては、ポリペプチド合成に使用できる各種活性化試薬を用いることができるが、特に、カルボジイミド類がよい。カルボジイミド類としては、DCC、N,N'-ジイソプロピルカルボジイミド、N-エチル-N'-(3-ジメチルアミノプロリル)カルボジイミド等が用いられる。これらによる活性化にはラセミ化抑

制添加剤（例えば、HOBt, HOOBt）とともに保護アミノ酸を直接樹脂に添加するかまたは、対称酸無水物またはHOBtエステルあるいはHOOBtエステルとしてあらかじめ保護アミノ酸の活性化を行なった後に樹脂に添加することができる。

- 保護アミノ酸の活性化や樹脂との縮合に用いられる溶媒としては、ポリペプチド（タンパク質）縮合反応に使用しうることが知られている溶媒から適宜選択されうる。例えば、N, N-ジメチルホルムアミド, N, N-ジメチルアセトアミド, N-メチルピロリドン等の酸アミド類、塩化メチレン、クロロホルム等のハロゲン化炭化水素類、トリフルオロエタノール等のアルコール類、ジメチルスルホキシド等のスルホキシド類、ピリジン、ジオキサン、テトラヒドロフラン等のエーテル類、アセトニトリル、プロピオニトリル等のニトリル類、酢酸メチル、酢酸エチル等のエステル類あるいはこれらの適宜の混合物等が用いられる。反応温度はポリペプチド（タンパク質）結合形成反応に使用され得ることが知られている範囲から適宜選択され、通常約-20~50℃の範囲から適宜選択される。活性化されたアミノ酸誘導体は通常1.5~4倍過剰で用いられる。ニンヒドリン反応を用いたテストの結果、縮合が不十分な場合には保護基の脱離を行うことなく縮合反応を繰り返すことにより十分な縮合を行うことができる。反応を繰り返しても十分な縮合が得られないときには、無水酢酸またはアセチルイミダゾールを用いて未反応アミノ酸をアセチル化することによって、後の反応に影響を与えないようにすることができる。

- 原料のアミノ基の保護基としては、例えば、Z、Boc、t-ベンチルオキシカルボニル、イソボルニルオキシカルボニル、4-メトキシベンジルオキシカルボニル、Cl-Z、Br-Z、アダマンチルオキシカルボニル、トリフルオロアセチル、フタロイル、ホルミル、2-ニトロフェニルスルフェニル、ジフェニルホスフィノチオイル、Fmoc等が用いられる。

- カルボキシル基は、例えば、アルキルエステル化（例えば、メチル、エチル、プロピル、ブチル、t-ブチル、シクロペンチル、シクロヘキシル、シクロヘプチル、シクロオクチル、2-アダマンチル等の直鎖状、分枝状もしくは環状アルキルエステル化）、アラルキルエステル化（例えば、ベンジルエステル、4-ニトロベンジルエス

テル、4-メトキシベンジルエステル、4-クロロベンジルエステル、ベンズヒドリルエステル化)、フェナシルエステル化、ベンジルオキシカルボニルヒドラジド化、
t-ブトキシカルボニルヒドラジド化、トリチルヒドラジド化等によって保護すること
ができる。

- 5 セリンの水酸基は、例えば、エステル化またはエーテル化によって保護することが
できる。このエステル化に適する基としては、例えば、アセチル基等の低級 (C_{1-6})
アルカノイル基、ベンゾイル基等のアロイル基、ベンジルオキシカルボニル基、エト
キシカルボニル基等の炭酸から誘導される基等が用いられる。また、エーテル化に適
する基としては、例えば、ベンジル基、テトラヒドロピラニル基、t-ブチル基等であ
10 る。

チロシンのフェノール性水酸基の保護基としては、例えば、Bzl、 Cl_2 -Bzl、2-ニ
トロベンジル、Br-Z、t-ブチル等が用いられる。

- ヒスチジンのイミダゾールの保護基としては、例えば、Tos、4-メトキシ-2,3,6-
トリメチルベンゼンスルホニル、DNP、ベンジルオキシメチル、Bum、Boc、Trt、Fmoc
15 等が用いられる。

- 原料のカルボキシル基の活性化されたものとしては、例えば、対応する酸無水物、
アジド、活性エステル〔アルコール (例えば、ペンタクロロフェノール、2,4,5-トリ
クロロフェノール、2,4-ジニトロフェノール、シアノメチルアルコール、パラニトロ
フェノール、HONB、N-ヒドロキシスクシミド、N-ヒドロキシフタルイミド、HOBT) と
20 のエステル〕等が用いられる。原料のアミノ基の活性化されたものとしては、例えば、
対応するリン酸アミドが用いられる。

- 保護基の除去 (脱離) 方法としては、例えば、Pd-黒あるいはPd-炭素等の触
媒の存在下での水素気流中での接触還元や、また、無水フッ化水素、メタンスルホン
酸、トリフルオロメタンスルホン酸、トリフルオロ酢酸あるいはこれらの混合液等に
25 による酸処理や、ジイソプロピルエチルアミン、トリエチルアミン、ピペリジン、ピペ
ラジン等による塩基処理、また液体アンモニア中ナトリウムによる還元等も用いられ
る。上記酸処理による脱離反応は、一般に約 $-20 \sim 40^\circ\text{C}$ の温度で行われるが、酸

処理においては、例えば、アニソール、フェノール、チオアニソール、メタクレゾール、パラクレゾール、ジメチルスルフィド、1,4-ブタンジチオール、1,2-エタンジチオール等のようなカチオン捕捉剤の添加が有効である。また、ヒスチジンのイミダゾール保護基として用いられる2,4-ジニトロフェニル基はチオフェノール処理により
5 除去され、トリプトファンのインドール保護基として用いられるホルミル基は上記の1,2-エタンジチオール、1,4-ブタンジチオール等の存在下の酸処理による脱保護以外に、希水酸化ナトリウム溶液、希アンモニア等によるアルカリ処理によっても除去される。

原料の反応に関与すべきでない官能基の保護ならびに保護基、およびその保護基の
10 脱離、反応に関与する官能基の活性化等は公知の基または公知の手段から適宜選択しうる。

ポリペプチドのアミド体を得る別の方法としては、例えば、まず、カルボキシ末端アミノ酸の α -カルボキシル基をアミド化して保護した後、アミノ基側にペプチド（ポリペプチド）鎖を所望の鎖長まで延ばした後、該ペプチド鎖のN末端の α -アミ
15 ノ基の保護基のみを除いたポリペプチドとC末端のカルボキシル基の保護基のみを除去したポリペプチドとを製造し、この両ポリペプチドを上記したような混合溶媒中で縮合させる。縮合反応の詳細については上記と同様である。縮合により得られた保護ポリペプチドを精製した後、上記方法によりすべての保護基を除去し、所望の粗ポリペプチドを得ることができる。この粗ポリペプチドは既知の各種精製手段を駆使し
20 て精製し、主要画分を凍結乾燥することで所望のポリペプチドのアミド体を得ることができる。

ポリペプチドのエステル体を得るには、例えば、カルボキシ末端アミノ酸の α -カルボキシル基を所望のアルコール類と縮合しアミノ酸エステルとした後、ポリペプチドのアミド体と同様にして、所望のポリペプチドのエステル体を得ることができる。
25 本発明のポリペプチドまたはその塩は、自体公知のペプチドの合成法に従って製造することができる。ペプチドの合成法としては、例えば、固相合成法、液相合成法のいずれによっても良い。すなわち、本発明の部分ペプチドを構成し得る部分ペプチド

もしくはアミノ酸と残余部分とを縮合させ、生成物が保護基を有する場合は保護基を脱離することにより目的のペプチドを製造することができる。公知の縮合方法や保護基の脱離としては、例えば、以下の①～⑤に記載された方法が挙げられる。

- ①M. Bodanszky および M.A. Ondetti、ペプチド・シンセシス (Peptide Synthesis),
5 Interscience Publishers, New York (1966年) ;
- ②SchroederおよびLuebke、ザ・ペプチド(The Peptide), Academic Press, New York
(1965年) ;
- ③泉屋信夫他、ペプチド合成の基礎と実験、丸善(株) (1975年) ;
- ④矢島治明 および榊原俊平、生化学実験講座 1、タンパク質の化学IV、205、(1977
10 年) ;
- ⑤矢島治明監修、続医薬品の開発、第14巻、ペプチド合成、広川書店。

また、反応後は通常の前製法、例えば、溶媒抽出・蒸留・カラムクロマトグラフィー・液体クロマトグラフィー・再結晶等を組み合わせて本発明のポリペプチドポリペプチドを精製単離することができる。上記方法で得られるポリペプチドが遊離体である場合は、公知の方法あるいはそれに準じる方法によって適当な塩に変換することができるし、逆に塩で得られた場合は、公知の方法あるいはそれに準じる方法によって遊離体または他の塩に変換することができる。

本発明のポリペプチドをコードするDNAとしては、前述した本発明のポリペプチドのアミノ酸配列をコードする塩基配列を含有するものであればいかなるものであ
20 ってもよい。また、ゲノムDNA、前記した細胞・組織由来のcDNA、合成DNAのいずれでもよい。

ライブラリーに使用するベクターは、バクテリオファージ、プラスミド、コスミド、ファージミド等いずれであってもよい。また、前記した細胞・組織よりtotal RNAまたはmRNA画分を調製したものをを用いて直接Reverse Transcriptase Polymerase
25 Chain Reaction (以下、RT-PCR法と略称する) によって増幅することもできる。

本発明のポリペプチドをコードするDNAとしては、例えば、配列番号：12、配列番号：15、配列番号：16、配列番号：18、配列番号：20、配列番号：22、

配列番号：24、配列番号：25、配列番号：26、配列番号：46、配列番号：48、配列番号：50または配列番号：52で表される塩基配列を含有するDNA、または配列番号：12、配列番号：15、配列番号：16、配列番号：18、配列番号：20、配列番号：22、配列番号：24、配列番号：25、配列番号：26、配列番号：46、配列番号：48、配列番号：50または配列番号：52で表される塩基配列とハイストリンジेंटな条件下でハイブリダイズする塩基配列を有し、本発明のポリペプチドと実質的に同質の性質（例、生物活性、免疫原性、分泌され液性因子として作用すること、細胞内サイクリックAMP産生促進作用等）を有するポリペプチドをコードするDNA等を有し、本発明のポリペプチドと実質的に同質の性質を有するポリペプチドをコードするDNAであれば何れのものでもよい。

配列番号：12、配列番号：15、配列番号：16、配列番号：18、配列番号：20、配列番号：22、配列番号：24、配列番号：25、配列番号：26、配列番号：46、配列番号：48、配列番号：50または配列番号：52で表される塩基配列とハイストリンジेंटな条件下でハイブリダイズできるDNAとしては、例えば、配列番号：12、配列番号：15、配列番号：16、配列番号：18、配列番号：20、配列番号：22、配列番号：24、配列番号：25、配列番号：26、配列番号：46、配列番号：48、配列番号：50または配列番号：52で表される塩基配列と約60%以上、好ましくは約70%以上、さらに好ましくは約80%以上の相同性を有する塩基配列を含有するDNA等が用いられる。

また、配列番号：12、配列番号：15、配列番号：16、配列番号：18、配列番号：20、配列番号：22、配列番号：24、配列番号：25、配列番号：26、配列番号：46、配列番号：48、配列番号：50または配列番号：52で表される塩基配列とハイストリンジेंटな条件下でハイブリダイズできるDNAとして、本発明のポリペプチドと実質的に同質の性質（例、生物活性、免疫原性、分泌され液性因子として作用すること、細胞内サイクリックAMP産生促進作用等）を有するポリペプチドをコードするDNA等を有し、本発明のポリペプチドと実質的に同質の性質を有するポリペプチドをコードするDNA等があげられる。

ハイブリダイゼーションは、自体公知の方法あるいはそれに準じる方法、例えば、モレキュラー・クローニング (Molecular Cloning) 2nd (J. Sambrook et al., Cold Spring Harbor Lab. Press, 1989) に記載の方法等に従って行うことができる。また、市販のライブラリーを使用する場合、添付の使用説明書に記載の方法に従って行うことができる。より好ましくはハイストリンジェントな条件に従って行うことができる。

ハイストリンジェントな条件とは、例えば、ナトリウム濃度が約 19～40 mM、好ましくは約 19～20 mM で、温度が約 50～70℃、好ましくは約 60～65℃ の条件を示す。

本発明のポリペプチドをコードする DNA としては、配列番号：12、配列番号：15、配列番号：16、配列番号：18、配列番号：20、配列番号：22、配列番号：24、配列番号：25、配列番号：26、配列番号：46、配列番号：48、配列番号：50 または配列番号：52 で表される塩基配列を有する DNA 等が用いられる。

より具体的には、

(I) A鎖 (ヒト型；配列番号：7 で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド) をコードする DNA としては、例えば、配列番号：15 で表される塩基配列を有する DNA を含有する DNA などが、

(II) A鎖 (ラット型；配列番号：19 で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド) をコードする DNA としては、例えば、配列番号：20 で表される塩基配列を有する DNA を含有する DNA などが、

(III) A鎖 (マウス型；配列番号：19 で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド) をコードする DNA としては、例えば、配列番号：25 で表される塩基配列を有する DNA を含有する DNA などが、

(IV) A鎖 (ブタ型；配列番号：47 で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド) をコードする DNA としては、例えば、配列番号：48 で表される塩基配列を有する DNA を含有する DNA などが、

(V) B鎖 (ヒト型；配列番号：8 で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド)

をコードするDNAとしては、例えば、配列番号：16で表される塩基配列を有するDNAを含有するDNAなどが、

(VI) B鎖（ラット型；配列番号：21で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド）をコードするDNAとしては、例えば、配列番号：22で表される塩基配列を
5 有するDNAを含有するDNAなどが、

(VII) B鎖（マウス型；配列番号：21で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド）をコードするDNAとしては、例えば、配列番号：26で表される塩基配列を
有するDNAを含有するDNAなどが、

(VIII) B鎖（ブタ型；配列番号：49で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド）をコードするDNAとしては、例えば、配列番号：50で表される塩基配列を
10 有するDNAを含有するDNAなどが、

(IX) 2本鎖ポリペプチド（ヒト型）および、前駆体タンパク質（ヒト型；配列番号：3で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド）をコードするDNAとしては、
例えば、配列番号：12で表される塩基配列を有するDNAを含有するDNAなどが、

(X) 2本鎖ポリペプチド（ラット型）および、前駆体タンパク質（ラット型；配列番号：17または配列番号：51で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド）
15 をコードするDNAとしては、例えば、配列番号：18または配列番号：52で表される塩基配列を有するDNAを含有するDNAなどが、

(XI) 2本鎖ポリペプチド（マウス型）および、前駆体タンパク質（マウス型；配列番号：23で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド）をコードするDNAと
20 しては、例えば、配列番号：24で表される塩基配列を有するDNAを含有するDNAなどが、

(XII) 2本鎖ポリペプチド（ブタ型）および、前駆体タンパク質（ブタ型；配列番号：45で表されるアミノ酸配列を含有するポリペプチド）をコードするDNAとし
25 ては、例えば、配列番号：46で表される塩基配列を有するDNAを含有するDNAなどがあげられる。

本発明のポリペプチドを完全にコードするDNAのクローニングの手段としては、

本発明のポリペプチドの部分塩基配列を有する合成DNAプライマーを用いてPCR法によって増幅するか、または適当なベクターに組み込んだDNAを本発明のポリペプチドの一部あるいは全領域をコードするDNA断片もしくは合成DNAを用いて標識したものとハイブリダイゼーションによって選別することができる。ハイブリダイゼーションの方法は、例えば、モレキュラー・クローニング(Molecular Cloning) 2nd (J. Sambrook et al., Cold Spring Harbor Lab. Press, 1989)に記載の方法等に従って行うことができる。また、市販のライブラリーを使用する場合、添付の使用説明書に記載の方法に従って行うことができる。

DNAの塩基配列の変換は、PCRや公知のキット、例えば、Mutan (登録商標) -super Express Km (宝酒造(株))、Mutan (登録商標) -K (宝酒造(株))等を用いて、ODA-LA PCR法やGapped duplex法やKunkel法等の自体公知の方法あるいはそれらに準じる方法に従って行うことができる。

クローン化されたポリペプチドをコードするDNAは目的によりそのまま、または所望により制限酵素で消化したり、リンカーを付加したりして使用することができる。該DNAはその5'末端側に翻訳開始コドンとしてのATGを有し、また3'末端側には翻訳終止コドンとしてのTAA、TGAまたはTAGを有していてもよい。これらの翻訳開始コドンや翻訳終止コドンは、適当な合成DNAアダプターを用いて付加することもできる。

本発明のポリペプチドの発現ベクターは、例えば、(イ)本発明のポリペプチドをコードするDNAから目的とするDNA断片を切り出し、(ロ)該DNA断片を適当な発現ベクター中のプロモーターの下流、もしくは適当な保護ペプチドをコードする塩基配列の下流に連結することにより製造することができる。

ベクターとしては、大腸菌由来のプラスミド(例、pBR322, pBR325, pUC12, pUC13)、枯草菌由来のプラスミド(例、pUB110, pTP5, pC194)、酵母由来プラスミド(例、pSH19, pSH15)、λファージ等のバクテリオファージ、レトロウイルス、ワクシニアウイルス、バキュロウイルス等の動物ウイルス等の他、pA1-11, pXT1, pRc/CMV, pRc/RSV、

p cDNA I / Neo, pET-1, pET-2, pET-3, pET-4, pET-5, pET-11等が用いられる。

本発明で用いられるプロモーターとしては、遺伝子の発現に用いる宿主に対応して適切なプロモーターであればいかなるものでもよい。例えば、動物細胞を宿主として用いる場合は、SR α プロモーター、SV40プロモーター、LTRプロモーター、CMVプロモーター、HSV-TKプロモーター、 β -アクチンプロモーター等が挙げられる。

これらのうち、CMV (サイトメガロウイルス) プロモーター、SR α プロモーター、 β -アクチンプロモーター等を用いるのが好ましい。宿主がエシェリヒア属菌である場合は、trpプロモーター、lacプロモーター、recAプロモーター、 λ PLプロモーター、lppプロモーター、T7プロモーター等が、宿主がバチルス属菌である場合は、SPO1プロモーター、SPO2プロモーター、penPプロモーター等、宿主が酵母である場合は、PHO5プロモーター、PGKプロモーター、GAPプロモーター、ADHプロモーター等が好ましい。宿主が昆虫細胞である場合は、ポリヘドリンプロモーター、P10プロモーター等が好ましい。

T7プロモーターの発現系を用いる場合にはT7プロモーターとしてはT7 DNA A上で見出されている17種のプロモーター[J. L. Oakleyら, Proc. Natl. Acad. Sci., U. S. A, 74: 4266-4270 (1977), M. D. Rosa, Cell 16: 815-825 (1979), N. Panayotatosら, Nature, 280:35 (1979), J. J. Dunnら, J. Mol. Biol., 166:477-535 (1983)]のいずれでもよいが ϕ 10プロモーター[A. H. Rosenbergら, Gene, 56: 125-135 (1987)]が好ましい。

ベクターは上記ベクターにT7プロモーター、T7ターミネーターを組み込んで構築されるのが好ましく、このようなベクターとしては、pET-1, pET-2, pET-3, pET-4, pET-5, pET-11 [A. H. Rosenberg, Gene 56: 125-135 (1987)]などをあげることができる。

発現ベクターには、以上の他に、所望によりエンハンサー、スプライシングシグナル、ポリA付加シグナル、選択マーカー、SV40複製オリジン (以下、SV40 o

r i と略称する場合がある) 等を含むしているものを用いることができる。選択マーカーとしては、例えば、ジヒドロ葉酸還元酵素 (以下、d h f r と略称する場合がある) 遺伝子 [メソトレキセート (MTX) 耐性]、アンピシリン耐性遺伝子 (以下、Amp^r と略称する場合がある)、ネオマイシン耐性遺伝子 (以下、Ne o^r と略称する場合がある、Geneticin耐性) 等が挙げられる。特に、d h f r 遺伝子欠損チャイ
5 ニーズハムスター細胞を用いて d h f r 遺伝子を選択マーカーとして使用する場合、組換え体細胞をチミジンを含まない培地によっても選択できる。

また、必要に応じて、宿主に合ったシグナル配列を、本発明のポリペプチドのN末端側に付加する。宿主がエシェリヒア属菌である場合は、PhoA・シグナル配列、Omp
10 A・シグナル配列等が、宿主がバチルス属菌である場合は、 α -アミラーゼ・シグナル配列、サブチリシン・シグナル配列等が、宿主が酵母である場合は、MF α ・シグナル配列、SUC2・シグナル配列等、宿主が動物細胞である場合には、インスリン・シグナル配列、 α -インターフェロン・シグナル配列、抗体分子・シグナル配列等がそれぞれ利用できる。

15 このようにして構築された本発明のポリペプチドをコードするDNAを含有するベクターを用いて、形質転換体を製造することができる。

宿主としては、例えば、エシェリヒア属菌、バチルス属菌、酵母、昆虫細胞、昆虫、動物細胞等が用いられる。

エシェリヒア属菌の具体例としては、例えば、エシェリヒア・コリ (Escherichia
20 coli) K12・DH1 [プロシーディングス・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA), 60巻, 160 (1968)], JM103 [ヌクイレック・アシズ・リサーチ, (Nucleic Acids Research), 9巻, 309 (1981)], JA221 [ジャーナル・オブ・モレキュラー・バイオロジー (Journal of Molecular Biology)], 120巻,
25 517 (1978)], HB101 [ジャーナル・オブ・モレキュラー・バイオロジー, 41巻, 459 (1969)], C60.0 [ジェネティックス (Genetics), 39巻, 440 (1954)] 等が用いられる。

T7プロモーターの発現系を用いる場合には、その形質転換体の宿主としては、T7 RNAポリメラーゼ遺伝子 [F. W. Studierら, J. Mol. Biol. 189: 113-130 (1986)]を組み込んだ大腸菌株、例えば、MM294、DH-1、C600、JM109、BL21、あるいはT7 RNAポリメラーゼ遺伝子を他のプラスミドと共に
5 組み込んだ大腸菌株などが用いられる。好ましくはT7 RNAポリメラーゼ遺伝子
を組み込んだ入ファージが溶原化したMM294株、BL21株、およびBL21 (DE3) 株等が用いられる。この場合、T7 RNAポリメラーゼ遺伝子のプロモーター
としては、イソプロピル-1-チオ-β-D-ガラクトピラノシド (IPTG) で発現
が誘導されるlacプロモーターが用いられる。

10 バチルス属菌としては、例えば、バチルス・サブチルス (*Bacillus subtilis*) M1114 [ジーン, 24巻, 255 (1983)], 207-21 [ジャーナル・オブ・
バイオケミストリー (Journal of Biochemistry), 95巻, 87 (1984)] 等が
用いられる。

酵母としては、例えば、サッカロマイセス セレビシエ (*Saccharomyces cerevisiae*)
15 AH22, AH22R, NA87-11A, DKD-5D, 20B-12、シゾサッ
カロマイセス ポンベ (*Schizosaccharomyces pombe*) NCYC1913, NCYC
2036、ピキア パストリス (*Pichia pastoris*) KM71等が用いられる。

昆虫細胞としては、例えば、ウイルスがAcNPVの場合は、夜盗蛾の幼虫由来株
化細胞 (*Spodoptera frugiperda* cell; Sf細胞)、*Trichoplusia ni*の中腸由来の
20 MG1細胞、*Trichoplusia ni*の卵由来のHigh FiveTM細胞、*Mamestra brassicae*由来
の細胞または*Estigmena acrea*由来の細胞等が用いられる。ウイルスがBmNPVの
場合は、蚕由来株化細胞 (*Bombyx mori* N細胞; BmN細胞) 等が用いられる。該S
f細胞としては、例えば、Sf9細胞 (ATCC CRL1711)、Sf21細胞 (以上、Vaughn,
J.L.ら、イン・ヴィボ (In Vivo), 13, 213-217, (1977)) 等が用いられる。

25 昆虫としては、例えば、カイコの幼虫等が用いられる [前田ら、ネイチャー (Nature),
315巻, 592 (1985)]。

動物細胞としては、例えば、サル細胞COS-7, Vero, チャイニーズハムスタ

一細胞CHO（以下、CHO細胞と略記），d h f r 遺伝子欠損チャイニーズハムスター細胞CHO（以下、CHO（d h f r⁻）細胞と略記），マウスL細胞，マウスA t T 2 0，マウスミエローマ細胞，ラットGH3，ヒトFL細胞等が用いられる。

エシェリヒア属菌を形質転換するには、例えば、プロシーディングズ・オブ・ザ・ナ
5 ショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー（Proc. Natl. Acad. Sci. USA），69巻，2110（1972）やジーン（Gene），17巻，107（1982）等に記載の方法に従って行うことができる。

バチルス属菌を形質転換するには、例えば、モレキュラー・アンド・ジェネラル・
10 ジェネティックス（Molecular & General Genetics），168巻，111（1979）等に記載の方法に従って行うことができる。

酵母を形質転換するには、例えば、メソッズ・イン・エンザイモロジー（Methods in Enzymology），194巻，182-187（1991）、プロシーディングズ・オブ・
ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー（Proc. Natl. Acad. Sci. USA），75巻，1929（1978）等に記載の方法に従って
15 行うことができる。

昆虫細胞または昆虫を形質転換するには、例えば、バイオ／テクノロジー（Bio/Technology），6，47-55（1988）等に記載の方法に従って行うことができる。

動物細胞を形質転換するには、例えば、細胞工学別冊8 新細胞工学実験プロトコ
ール，263-267（1995）（秀潤社発行）、ヴィロロジー（Virology），5
20 2巻，456（1973）に記載の方法に従って行うことができる。

このようにして、ポリペプチドをコードするDNAを含有する発現ベクターで形質
転換された形質転換体を得ることができる。

宿主がエシェリヒア属菌、バチルス属菌である形質転換体を培養する際、培養に使用
される培地としては液体培地が適当であり、その中には該形質転換体の生育に必要な
25 な炭素源、窒素源、無機物その他が含有せしめられる。炭素源としては、例えば、グルコース、デキストリン、可溶性澱粉、ショ糖等、窒素源としては、例えば、アンモニウム塩類、硝酸塩類、コーンスチープ・リカー、ペプトン、カゼイン、酵母エキス、

肉エキス、大豆粕、バレイショ抽出液等の無機または有機物質、無機物としては、例えば、塩化カルシウム、リン酸二水素ナトリウム、塩化マグネシウム等が挙げられる。また、酵母エキス、ビタミン類、生長促進因子等を添加してもよい。培地のpHは約5～8が望ましい。

- 5 エシェリヒア属菌を培養する際の培地としては、例えば、グルコース、カザミノ酸を含むM9培地〔ミラー (Miller) , ジャーナル・オブ・エクスペリメンツ・イン・モレキュラー・ジェネティックス (Journal of Experiments in Molecular Genetics) , 431-433, Cold Spring Harbor Laboratory, New York 1972〕が好ましい。ここに必要によりプロモーターを効率よく働かせるために、例えば、3β-インドリ
- 10 ルアクリル酸のような薬剤を加えることができる。

宿主がエシェリヒア属菌の場合、培養は通常約15～43℃で約3～24時間行い、必要により、通気や攪拌を加えることもできる。

宿主がバチルス属菌の場合、培養は通常約30～40℃で約6～24時間行い、必要により通気や攪拌を加えることもできる。

- 15 宿主が酵母である形質転換体を培養する際、培地としては、例えば、バークホルダー (Burkholder) 最小培地 [Bostian, K. L. ら、プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA) , 77巻, 4505 (1980)] や0.5%カザミノ酸を含有するSD培地 [Bitter, G. A. ら、プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカ
- 20 デミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA) , 81巻, 5330 (1984)] が挙げられる。培地のpHは約5～8に調整するのが好ましい。培養は通常約20～35℃で約24～72時間行い、必要に応じて通気や攪拌を加える。

- 宿主が昆虫細胞または昆虫である形質転換体を培養する際、培地としては、Grace's
- 25 Insect Medium (Grace, T.C.C., ネイチャー (Nature) , 195, 788 (1962)) に非動化した10%ウシ血清等の添加物を適宜加えたもの等が用いられる。培地のpHは約6.2～6.4に調整するのが好ましい。培養は通常約27℃で約3～5日間行い、必要

に応じて通気や攪拌を加える。

宿主が動物細胞である形質転換体を培養する際、培地としては、例えば、約5～20%の胎児牛血清を含むMEM培地〔サイエンス (Science), 122巻, 501(1952)〕, DMEM培地〔ヴィロロジー (Virology), 8巻, 396(1959)〕, RPMI 1640培地〔ジャーナル・オブ・ザ・アメリカン・メディカル・アソシエーション (The Journal of the American Medical Association) 199巻, 519(1967)〕, 199培地〔プロシーディング・オブ・ザ・ソサイエティ・フォー・ザ・バイオロジカル・メディシン (Proceeding of the Society for the Biological Medicine), 73巻, 1(1950)〕等が用いられる。pHは約6～8であるのが好ましい。培養は通常約30～40℃で約15～60時間行い、必要に応じて通気や攪拌を加える。

以上のようにして、形質転換体の細胞内、細胞膜または細胞外に本発明のポリペプチドを生成せしめることができる。

上記培養物から本発明のポリペプチドを分離精製するには、例えば、下記の方法により行うことができる。

本発明のポリペプチドを培養菌体あるいは細胞から抽出するに際しては、培養後、公知の方法で菌体あるいは細胞を集め、これを適当な緩衝液に懸濁し、超音波、リゾチームおよび/または凍結融解等によって菌体あるいは細胞を破壊したのち、遠心分離やろ過によりポリペプチドの粗抽出液を得る方法等が適宜用いられる。組換え体が産生するポリペプチドが菌体中で封入体を形成する場合には、遠心分離により集菌した後、超音波等で菌体を破碎して得られた封入体を変性剤(2～8M 塩酸グアニジン、5～9M 尿素等)を用いて可溶化することによってポリペプチドを抽出することができる。培養液中にポリペプチドが分泌される場合には、培養終了後、それ自体公知の方法で菌体あるいは細胞と上清とを分離し、上清を集める。

このようにして得られた培養上清、あるいは抽出液中に含まれるポリペプチドの精製は、自体公知の分離・精製法を適切に組み合わせて行うことができる。これらの公知の分離、精製法としては、塩析や溶媒沈澱法等の溶解度を利用する方法、透析法、

限外ろ過法、ゲルろ過法、およびSDS-ポリアクリルアミドゲル電気泳動法等の主として分子量の差を利用する方法、イオン交換クロマトグラフィー等の荷電の差を利用する方法、アフィニティークロマトグラフィー等の特異的親和性を利用する方法、逆相高速液体クロマトグラフィー等の疎水性の差を利用する方法、等電点電気泳動法等の等電点の差を利用する方法等が用いられる。

かくして得られるポリペプチドが遊離体で得られた場合には、自体公知の方法あるいはそれに準じる方法によって塩に変換することができ、逆に塩で得られた場合には自体公知の方法あるいはそれに準じる方法により、遊離体または他の塩に変換することができる。

10 なお、組換え体が産生するポリペプチドを、精製前または精製後に適当な蛋白修飾酵素または蛋白分解酵素等を作用させること、または化学反応により、任意に修飾を加えたり、ポリペプチドを部分的に除去することもできる。これらの酵素としては、例えば、トリプシン、キモトリプシン、アルギニルエンドペプチダーゼ、フリン、プロホルモンコンベルターゼ1 (PC1)、プロホルモンコンベルターゼ2 (PC2)、カルボキシペプチダーゼB、プロテインキナーゼ、グリコシダーゼ等が用いられる。化学
15 反応としては、例えば臭化シアン (CNBr) を用いた切断反応などがあげられる。

抽出した目的蛋白質または分離精製した目的蛋白質は必要により蛋白質のリフォールディングに付される。リフォールディングは、例えば「蛋白質のリフォールディング」(R.H. Pain編、245-279 (1995)、シュプリンガーフェアラーク東京) に記載された公知の方法あるいはそれに準じる方法により実施することが可能である。抽出剤
20 (例えば、グアニジン塩酸塩、尿素のようなカオトロピック可溶化剤、n-ラウリルメチルグリシン、SDSのような界面活性剤など) を含まない、もしくは低濃度の抽出剤を含む緩衝液で1段階もしくは多段階での希釈や半透膜を用いた透析、ゲル濾過を用いた緩衝液の置換等により行うことができる。この場合、目的蛋白質のアグリーゲーションを防止するために、アルギニン、ポリエチレングリコール、中性界面活性剤等
25 を添加することができる。蛋白質のジスルフィド結合を形成させるために空気酸化したり、酸化還元緩衝液系等を添加することができる。酸化還元緩衝液にはグルタチ

オン、システイン、ジチオスレイトール、2-メルカプトエタノール、またはシステアミンをベースとしたものがあげられる。

また、本発明のポリペプチドであるA鎖及びB鎖を別々に生産した後、両者をジスルフィド結合で連結させることができる。例えば、A鎖とB鎖をコードするDNA断片をそれぞれlacZ (β -ガラクトシダーゼ) 遺伝子に繋げ、大腸菌を宿主に用いて β -ガラクトシダーゼ+A鎖と、 β -ガラクトシダーゼ+B鎖の融合タンパク質を作製した後、臭化シアン処理や酵素処理でA鎖とB鎖を融合タンパク質から切り出すことができる。切り出されたA鎖とB鎖を還元状態で混合し、徐々に酸化させることによってA鎖とB鎖がジスルフィド結合で連結したタンパクに変換させることができる。A鎖とB鎖の連結状態は、例えばA鎖のCys11とB鎖のCys10が結合し、かつA鎖のCys24とB鎖のCys22が結合し、さらにA鎖のCys10とA鎖のCys15が結合していることが望ましい。このときの変換条件としては、例えば、インスリン分子の製造法〔プロシーディングズ・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ザ・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci. USA), 76巻, 106(1979)] に準じて行うことができる。

かくして生成する本発明のポリペプチドまたはその塩の存在は、特異抗体を用いたエンザイムイムノアッセイやウエスタンブロット解析等で測定することができる。

本発明のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩（以下、単に本発明のポリペプチドと称する場合がある）に対する抗体は、本発明のポリペプチドを認識し得る抗体であれば、ポリクローナル抗体、モノクローナル抗体の何れであってよい。

本発明のポリペプチドに対する抗体は、本発明のポリペプチドを抗原として用い、自体公知の抗体または抗血清の製造法に従って製造することができる。

〔モノクローナル抗体の作製〕 (a) モノクローナル抗体産生細胞の作製

本発明のポリペプチドは、温血動物に対して投与により抗体産生が可能な部位にそれ自体あるいは担体、希釈剤とともに投与される。投与に際して抗体産生能を高めるため、完全フロイントアジュバントや不完全フロイントアジュバントを投与してもよ

い。投与は通常2～6週毎に1回ずつ、計2～10回程度行われる。用いられる温血動物としては、例えば、サル、ウサギ、イヌ、モルモット、マウス、ラット、ヒツジ、ヤギ、ニワトリが挙げられるが、マウスおよびラットが好ましく用いられる。

- モノクローナル抗体産生細胞の作製に際しては、抗原で免疫された温血動物、例えばマウスから抗体価の認められた個体を選択し最終免疫の2～5日後に脾臓またはリンパ節を採取し、それらに含まれる抗体産生細胞を同種または異種動物の骨髓腫細胞と融合させることにより、モノクローナル抗体産生ハイブリドーマを調製することができる。抗血清中の抗体価の測定は、例えば、後記の標識化ポリペプチドと抗血清とを反応させたのち、抗体に結合した標識剤の活性を測定することにより行うことができる。融合操作は既知の方法、例えば、ケーラーとミルスタインの方法〔ネイチャー (Nature)、256、495 (1975)〕に従い実施することができる。融合促進剤としては、例えば、ポリエチレングリコール (PEG) やセンダイウィルス等が挙げられるが、好ましくはPEGが用いられる。

- 骨髓腫細胞としては、例えば、NS-1、P3U1、SP2/0、AP-1等の温血動物の骨髓腫細胞が挙げられるが、P3U1が好ましく用いられる。用いられる抗体産生細胞（脾臓細胞）数と骨髓腫細胞数との好ましい比率は1：1～20：1程度であり、PEG（好ましくはPEG1000～PEG6000）が10～80%程度の濃度で添加され、約20～40℃、好ましくは約30～37℃で約1～10分間インキュベートすることにより効率よく細胞融合を実施できる。

- モノクローナル抗体産生ハイブリドーマのスクリーニングには種々の方法が使用できるが、例えば、ポリペプチド抗原を直接あるいは担体とともに吸着させた固相（例、マイクロプレート）にハイブリドーマ培養上清を添加し、次に放射性物質や酵素等で標識した抗免疫グロブリン抗体（細胞融合に用いられる細胞がマウスの場合、抗マウス免疫グロブリン抗体が用いられる）またはプロテインAを加え、固相に結合したモノクローナル抗体を検出する方法、抗免疫グロブリン抗体またはプロテインAを吸着させた固相にハイブリドーマ培養上清を添加し、放射性物質や酵素等で標識したポリペプチドを加え、固相に結合したモノクローナル抗体を検出する方法等が挙げられる。

モノクローナル抗体の選別は、自体公知あるいはそれに準じる方法に従って行うことができる。通常HAT（ヒポキサンチン、アミノプテリン、チミジン）を添加した動物細胞用培地で行うことができる。選別および育種用培地としては、ハイブリドーマが生育できるものならばどのような培地を用いても良い。例えば、約1～20%、
5 好ましくは約10～20%の牛胎児血清を含むRPMI 1640培地、約1～10%の牛胎児血清を含むGIT培地（和光純薬工業（株））あるいはハイブリドーマ培養用無血清培地（SFM-101、日水製薬（株））等を用いることができる。培養温度は、通常約20～40℃、好ましくは約37℃である。培養時間は、通常5日～3週間、好ましくは1週間～2週間である。培養は、通常5%炭酸ガス下で行うこ
10 とができる。ハイブリドーマ培養上清の抗体価は、上記の抗血清中の抗体価の測定と同様にして測定できる。

（b）モノクローナル抗体の精製

モノクローナル抗体の分離精製は、自体公知の方法、例えば、免疫グロブリンの分離精製法〔例、塩析法、アルコール沈殿法、等電点沈殿法、電気泳動法、イオン交換
15 体（例、DEAE）による吸脱着法、超遠心法、ゲルろ過法、抗原結合固相あるいはプロテインAあるいはプロテインG等の活性吸着剤により抗体のみを採取し、結合を解離させて抗体を得る特異的精製法〕に従って行うことができる。

〔ポリクローナル抗体の作製〕

本発明のポリクローナル抗体は、それ自体公知あるいはそれに準じる方法に従って
20 製造することができる。例えば、免疫抗原（本発明のポリペプチド抗原）自体、あるいはそれとキャリアー蛋白質との複合体をつくり、上記のモノクローナル抗体の製造法と同様に温血動物に免疫を行い、該免疫動物から本発明のポリペプチドに対する抗体含有物を採取して、抗体の分離精製を行うことにより製造することができる。

温血動物を免疫するために用いられる免疫抗原とキャリアー蛋白質との複合体に
25 関し、キャリアー蛋白質の種類およびキャリアーとハプテンとの混合比は、キャリアーに架橋させて免疫したハプテンに対して抗体が効率良くできれば、どのようなものをどのような比率で架橋させてもよいが、例えば、ウシ血清アルブミンやウシサイログロ

ブリン、ヘモシアニン等を重量比でハプテン1に対し、約0.1～20、好ましくは約1～5の割合でカプルさせる方法が用いられる。

- また、ハプテンとキャリアーのカプリングには、種々の縮合剤を用いることができるが、グルタルアルデヒドやカルボジイミド、マレイミド活性エステル、チオール基、
- 5 ジチオピリジル基を含有する活性エステル試薬等が用いられる。

縮合生成物は、温血動物に対して、抗体産生が可能な部位にそれ自体あるいは担体、希釈剤とともに投与される。投与に際して抗体産生能を高めるため、完全フロイントアジュバントや不完全フロイントアジュバントを投与してもよい。投与は、通常約2～6週毎に1回ずつ、計約3～10回程度行われる。

- 10 ポリクローナル抗体は、上記の方法で免疫された温血動物の血液、腹水等、好ましくは血液から採取することができる。

抗血清中のポリクローナル抗体価の測定は、上記の抗血清中の抗体価の測定と同様にして測定できる。ポリクローナル抗体の分離精製は、上記のモノクローナル抗体の分離精製と同様の免疫グロブリンの分離精製法に従って行うことができる。

- 15 また、本発明のポリペプチドを用いて、Nat. Biotechnol, 14, 845 - 851. (1996)、Nat Genet. 15, 146 - 156. (1997)、PNAS, 97(2), 722 - 727 (2000)等に記載の方法に準じてヒト化抗体を作製することも可能である。

- 本発明のポリペプチドをコードするDNA（以下、本発明のDNAと称することもある）に相補的な、または実質的に相補的な塩基配列を有するアンチセンスDNAと
- 20 しては、本発明のDNAに相補的な、または実質的に相補的な塩基配列を有し、該DNAの発現を抑制し得る作用を有するものであれば、いずれのアンチセンスDNAであってもよい。

- 本発明のDNAに実質的に相補的な塩基配列とは、例えば、本発明のDNAに相補的な塩基配列（すなわち、本発明のDNAの相補鎖）の全塩基配列あるいは部分塩基
- 25 配列と約70%以上、好ましくは約80%以上、より好ましくは約90%以上、最も好ましくは約95%以上の相同性を有する塩基配列等が挙げられる。特に、本発明のDNAの相補鎖の全塩基配列うち、本発明のポリペプチドのN末端部位をコードする

部分の塩基配列（例えば、開始コドン付近の塩基配列等）の相補鎖と約70%以上、好ましくは約80%以上、より好ましくは約90%以上、最も好ましくは約95%以上の相同性を有するアンチセンスDNAが好適である。これらのアンチセンスDNAは、公知のDNA合成装置等を用いて製造することができる。

- 5 本発明のポリペプチドがシグナルペプチドを有する場合は、細胞外に効率よく分泌され、液性因子として、生体機能調節などの重要な生物活性を発揮する。

以下に、本発明のポリペプチド、本発明のDNA、本発明のポリペプチドまたはその塩に対する抗体（以下、本発明の抗体と略記する場合がある）、およびアンチセンスDNAの用途を説明する。

- 10 (1) 本発明のポリペプチドは、組織特異的に発現しているため、組織マーカーとして使用することができる。すなわち組織の分化、病態、癌の転移等の検出のためのマーカーとして有用である。また、対応する受容体、結合ポリペプチド等の分取にも利用できる。さらに、自体公知のハイスループットスクリーニングのためのパネルにして、生物活性を調べるのに利用できる。

- 15 (2) 本発明のポリペプチドが関与する各種疾病の治療・予防剤

- 本発明のポリペプチドは、生体内で液性因子として存在し、後述の実施例に記載のとおり、MMP-1（マトリックスメタロプロテイナーゼ-1）やVEGF（血管内皮細胞増殖因子）の発現促進作用を有するため、本発明のポリペプチド、または本発明のDNA等に異常があったり、欠損している場合あるいは発現量が異常に減少または亢進している場合、例えば、炭水化物などのエネルギー源の代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等の種々の疾病が発症する。したがって、本発明のポリペプチドおよび本発明のDNAは、例えば、炭水化物などのエネルギー源の代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例え
- 20
- 25

ば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等の種々の疾病の治療・予防剤等の医薬として使用することができる。

また、本発明のポリペプチドは、他のインスリン／IGF／リラキシンファミリーポリペプチドとファミリーを形成するため、他のファミリーのポリペプチド、またはそのDNA等に異常があったり、欠損している場合あるいは発現量が異常に減少または亢進している場合においても、他のファミリーと相補的に作用することにより、さらには、特に発現量に異常が認められない場合においても、本発明のポリペプチド単独の薬理作用により、炭水化物などのエネルギー源の代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、アレルギーなどの免疫系疾患、血管新生障害等の種々の疾病の治療・予防剤等の医薬として使用することができる。

さらに、本発明のポリペプチドは、上述のとおり、1組のA鎖内ジスルフィド結合と2組のA鎖とB鎖間ジスルフィド結合より形成されるものが好ましいが、2組のジスルフィド結合を有するA鎖単独あるいは1組のジスルフィド結合を有するB鎖単独の分子種も存在し得る。後者のA鎖あるいはB鎖単独の分子種も代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等の種々の

疾病の治療・予防剤等の医薬として使用することができる。

例えば、生体内において本発明のポリペプチドが減少あるいは欠損しているために、細胞における情報伝達が十分に、あるいは正常に発揮されない患者がいる場合に、

- (イ) 本発明のDNAを該患者に投与し、生体内で本発明のポリペプチドを発現させることによって、(ロ) 細胞に本発明のDNAを挿入し、本発明のポリペプチドを発現させた後に、該細胞を患者に移植することによって、または(ハ) 本発明のポリペプチドを該患者に投与すること等によって、該患者における本発明のポリペプチドの役割を十分に、あるいは正常に発揮させることができる。

- 本発明のDNAを上記の治療・予防剤として使用する場合は、該DNAを単独あるいはレトロウイルスベクター、アデノウイルスベクター、アデノウイルスアソシエテッドウイルスベクター等の適当なベクターに挿入した後、常套手段に従って、ヒトまたは温血動物に投与することができる。本発明のDNAは、そのまま、あるいは摂取促進のための補助剤等の生理学的に認められる担体とともに製剤化し、遺伝子銃やハイドロゲルカテーテルのようなカテーテルによって投与できる。

- 本発明のポリペプチドを上記の治療・予防剤として使用する場合は、少なくとも90%、好ましくは95%以上、より好ましくは98%以上、さらに好ましくは99%以上に精製されたものを使用するのが好ましい。本発明のポリペプチドは、例えば、必要に応じて糖衣を施した錠剤、カプセル剤、エリキシル剤、マイクロカプセル剤等として経口的に、あるいは水もしくはそれ以外の薬学的に許容し得る液との無菌性溶液、または懸濁液剤等の注射剤の形で非経口的に使用できる。例えば、本発明のポリペプチドを生理学的に認められる担体、香味剤、賦形剤、ベヒクル、防腐剤、安定剤、結合剤等とともに一般に認められた製剤実施に要求される単位用量形態で混和することによって製造することができる。これら製剤における有効成分量は指示された範囲の適当な用量が得られるようにするものである。錠剤、カプセル剤等に混和することができる添加剤としては、例えば、ゼラチン、コーンスターチ、トラガント、アラビアゴムのような結合剤、結晶性セルロースのような賦形剤、コーンスターチ、ゼラチン、アルギン酸等のような膨化剤、ステアリン酸マグネシウムのような潤滑剤、シ

ヨ糖、乳糖またはサッカリンのような甘味剤、ペパーミント、アカモノ油またはチェリーのような香味剤等が用いられる。調剤単位形態がカプセルである場合には、前記タイプの材料にさらに油脂のような液状担体を含有することができる。注射のための無菌組成物は注射用水のようなベヒクル中の活性物質、胡麻油、椰子油等のような天然産出植物油等を溶解または懸濁させる等の通常の製剤実施に従って処方することができる。注射用の水性液としては、例えば、生理食塩水、ブドウ糖やその他の補助薬を含む等張液（例えば、D-ソルビトール、D-マンニトール、塩化ナトリウム等）等が挙げられ、適当な溶解補助剤、例えば、アルコール（例えば、エタノール等）、ポリアルコール（例えば、プロピレングリコール、ポリエチレングリコール等）、非イオン性界面活性剤（例えば、ポリソルベート80TM、HCO-50等）等と併用してもよい。油性液としては、例えば、オリーブ油、ゴマ油、大豆油、ラッカセイ油、綿実油、コーン油などの植物油、プロピレングリコール等が挙げられ、溶解補助剤として安息香酸ベンジル、ベンジルアルコール等と併用してもよい。また、緩衝剤（例えば、リン酸塩緩衝液、酢酸ナトリウム緩衝液等）、無痛化剤（例えば、塩化ベンザルコニウム、塩酸プロカイン等）、安定剤（例えば、ヒト血清アルブミン、ポリエチレングリコール等）、保存剤（例えば、ベンジルアルコール、フェノール等）、酸化防止剤等と配合してもよい。調製された注射液は、通常、適当なアンプルに充填される。

本発明のDNAが挿入されたベクターも上記と同様に製剤化され、通常、非経口的に使用される。このようにして得られる製剤は、安全で低毒性であるので、例えば、温血動物（例えば、ヒト、ラット、マウス、モルモット、ウサギ、トリ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ウマ、ネコ、イヌ、サル等）に対して投与することができる。

本発明のポリペプチドの投与量は、対象疾患、投与対象、投与ルート等により差異はあるが、例えば、代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、

自己免疫疾患等)、血管新生障害等の種々の疾病の治療目的で本発明のポリペプチドを経口投与する場合、一般的に成人(60kgとして)においては、一日につき本発明のポリペプチドを約0.01mg~1000mg、好ましくは約1mg~1000mg、さらに好ましくは約10~500mg、より好ましくは約10~200mg投与する。非経口的に投与する場合は、本発明のポリペプチドの1回投与量は投与対象、対象疾患等によっても異なるが、例えば、代謝調節(糖代謝、脂質代謝など)異常(例えば糖尿病、肥満症など)、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常(例えば強皮症など)、組織の線維化(例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など)、循環器障害(末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など)、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患(例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等)、血管新生障害等の種々の疾病の治療目的で本発明のポリペプチドを注射剤の形で成人(体重60kgとして)に投与する場合、一日につき該ポリペプチドを約0.001~500mg程度、好ましくは0.01~500mg程度、さらに好ましくは約0.1~200mg程度、より好ましくは約0.1~100mg程度を患部にあるいは全身性に注射することにより投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kg当りに換算した量を投与することができる。

(2) 疾病に対する医薬候補化合物のスクリーニング

本発明のポリペプチドは生体内で液性因子として存在するため、本発明のポリペプチドの機能(活性)を促進する化合物またはその塩は、例えば、炭水化物などのエネルギー源の代謝調節(糖代謝、脂質代謝など)異常(例えば糖尿病、肥満症など)、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常(例えば強皮症など)、組織の線維化(例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など)、循環器障害(末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など)、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患(例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等)、血管新生障害等の種々の疾病の治療・予防剤等の医薬として使用できる。

一方、本発明のポリペプチドの機能(活性)を阻害する化合物またはその塩は、本発明のポリペプチドの産生過剰に起因する疾患の治療・予防剤等の医薬として使用で

きる。

したがって、本発明のポリペプチドは、本発明のポリペプチドの機能（活性）を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニングのための試薬として有用である。

5 すなわち、本発明は、

（1）本発明のポリペプチドまたはその塩を用いることを特徴とする本発明のポリペプチドまたはその塩の機能（活性）を促進する化合物もしくはその塩（以下、促進剤と略記する場合がある）、または本発明のポリペプチドまたはその塩の機能（活性）を阻害する化合物（以下、阻害剤と略記する場合がある）のスクリーニング方法を提
10 供する。

本発明のスクリーニング用キットは、本発明のポリペプチドまたはその塩を含有するものである。

本発明のポリペプチドを用いることを特徴とする本発明のポリペプチドの機能（活性）を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニング方法として、具体的
15 には、

（i）本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜面分に、本発明のポリペプチドを接触させた場合と（ii）本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜面分に、本発明のポリペプチドおよび試験化合物を接触させた場合との比較を行うことを特徴とする本発明のポリペプチドと組織、細胞、または
20 それらの膜面分の結合性を変化させる化合物（本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物）またはその塩のスクリーニング方法などがあげられる。

本発明のスクリーニング方法においては、（i）上記した本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜面分に、本発明のポリペプチドを接触させた場合と（ii）本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜面分に、
25 本発明のポリペプチドおよび試験化合物を接触させた場合における、例えば本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜面分に対するリガンドの結合量、細胞刺激活性、組織反応性などを測定して、比較する。

本発明のスクリーニング方法は具体的には、

- ①標識した本発明のポリペプチドを、本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜面分に接触させた場合と、標識した本発明のポリペプチドおよび試験化合物を本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜面分に接
5 触させた場合における、標識した本発明のポリペプチドの本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜面分に対する結合量を測定し、比較することを特徴とする本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜面分との結合性を変化させる化合物（本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物）またはその塩のスクリーニング方法、
- ②標識した本発明のポリペプチドを、本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞または該細胞の膜面分に接触させた場合と、標識した本発明のポリペプチドおよび試験化合物を本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞または該細胞の膜面分に接触させた場合における、標識した本発明のポリペプチドの該細胞または該膜面分に対する結合量を測定し、比較することを特徴とする本発明のポリペプチ
10 ドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合性を変化させる化合物（本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物）またはその塩のスクリーニング方法、
- ③標識した本発明のポリペプチドを、本発明のポリペプチドに対する受容体をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した本発
20 明のポリペプチドに対する受容体に接触させた場合と、標識した本発明のポリペプチドおよび試験化合物を本発明のポリペプチドに対する受容体をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した本発明のポリペプチドに対する受容体に接触させた場合における、標識した本発明のポリペプチドの本発明のポリペプチドに対する受容体への結合量を測定し、比較することを特徴とする
25 本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合性を変化させる化合物（本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物）またはその塩のスクリーニング方法、

- ④本発明のポリペプチドに対する受容体を活性化する化合物（例えば、本発明のポリペプチド）を本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞に接触させた場合と、本発明のポリペプチドに対する受容体を活性化する化合物および試験化合物を本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞に接触させた場合における、本発明のポリペプチドに対する受容体を介した細胞刺激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} の遊離、細胞内cAMP生成、細胞内cGMP生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fosの活性化、細胞外液のpHの低下、NO産生、該細胞が特有に産生している生理活性物質の産生などを促進する活性または抑制する活性など）を測定し、比較することを特徴とする本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合性を変化させる化合物（本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物）またはその塩のスクリーニング方法、および
- ⑤本発明のポリペプチドに対する受容体を活性化する化合物（例えば、本発明のポリペプチドなど）を本発明のポリペプチドに対する受容体をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した本発明のポリペプチドに対する受容体に接触させた場合と、本発明のポリペプチドに対する受容体を活性化する化合物および試験化合物を、本発明のポリペプチドに対する受容体をコードするDNAを含有する形質転換体を培養することによって細胞膜上に発現した本発明のポリペプチドに対する受容体に接触させた場合における、本発明のポリペプチドに対する受容体を介する細胞刺激活性（例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} の遊離、細胞内cAMP生成、細胞内cGMP生成、イノシトールリン酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fosの活性化、細胞外液のpHの低下、NO産生、該細胞が特有に産生している生理活性物質の産生などを促進する活性または抑制する活性など）を測定し、比較することを特徴とする本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合性を変化させる化合物（本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物）またはその塩のスクリーニング方法などである。

⑥本発明のポリペプチドに対する受容体をコードするDNAは、以下のような方法で取得することができる。本発明のポリペプチドを ^{125}I などのラジオアイソトープやフルオレセインなどの蛍光物質、またはビオチン等で標識し、該標識体が特異的に結合する細胞株、組織、器官などを見出す。次に公知の方法でそこからmRNAを抽出し、cDNAを合成した後、動物細胞用の発現ベクターにクローニングする。これをCOS 7細胞などに導入し、該形質転換細胞に上記の標識体が結合するかどうかを指標にして、本発明のポリペプチドに対する受容体をコードするDNAが組み込まれた形質転換細胞を選び出すことができる（発現クローニング）。

⑦また、インスリン受容体ファミリーに共通の構造的特徴（例えば、チロシンキナーゼドメインなどのアミノ酸配列）に対する混合プライマーを作製し、RT-PCRを行うことにより、インスリン受容体ファミリーに属する新規受容体cDNA断片を取得することができる。続いて得られたDNA配列を基に5'-RACEおよび3'-RACE PCRを行って、全長のcDNAを取得する。これを上述の動物細胞用発現ベクターに挿入し、CHO細胞やCOS 7細胞などの適当な動物培養細胞で発現させ、本発明のポリペプチドが特異的に結合することを確認することにより、本発明のポリペプチドに対する受容体をコードするDNAであることが確認できる。

本発明のスクリーニング方法の具体的な説明を以下にする。

まず、本発明のスクリーニング方法に用いる本発明のポリペプチドが結合する組織、細胞、またはそれらの膜画分など、すなわち本発明のポリペプチドに対する受容体としては、本発明のポリペプチドを特異的に結合するものであれば何れのものであってもよいが、ヒトや温血動物の臓器、培養細胞、またはそれらの膜画分などが好適である。しかし、特にヒト由来の臓器は入手が極めて困難なことから、スクリーニングに用いられるものとしては、組換え体を用いて大量発現させたヒトの組換え受容体などが適している。

本発明のポリペプチドに対する受容体を製造するには、前述の本発明のポリペプチドの製造方法などが用いられる。

本発明のスクリーニング方法において、本発明のポリペプチドに対する受容体を含

有する細胞あるいは該細胞膜画分などを用いる場合、後述の調製法に従えばよい。

本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞を用いる場合、該細胞をグルタルアルデヒド、ホルマリンなどで固定化してもよい。固定化方法はそれ自体公知の方法に従って行うことができる。

- 5 本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞としては、本発明のポリペプチドに対する受容体を発現した細胞株をいうが、大腸菌、枯草菌、酵母、昆虫細胞、動物細胞などを宿主細胞とする形質転換細胞であってもよい。また、本発明のポリペプチドに対する受容体を発現した宿主細胞の取得方法としては、前述の本発明のポリペプチドを含有する発現ベクターで形質転換された形質転換体の製造方法と同様の方法などがあげられる。

- 膜画分としては、細胞を破碎した後、それ自体公知の方法で得られる細胞膜が多く含まれる画分のことをいう。細胞の破碎方法としては、Potter-Elvehjem型ホモジナイザーで細胞を押し潰す方法、ワーリングブレンダーやポリトロン (Kinematica社製) による破碎、超音波による破碎、フレンチプレスなどで加圧しながら細胞を細いノズルから噴出させることによる破碎などが挙げられる。細胞膜の分画には、分画遠心分離法や密度勾配遠心分離法などの遠心力による分画法が主として用いられる。例えば、細胞破碎液を低速 (500 rpm ~ 3000 rpm) で短時間 (通常、約1分 ~ 10分) 遠心し、上清をさらに高速 (15000 rpm ~ 30000 rpm) で通常30分 ~ 2時間遠心し、得られる沈澱を膜画分とする。該膜画分中には、発現した本発明のポリペプチドに対する受容体と細胞由来のリン脂質や膜蛋白質などの膜成分が多
- 15 20 く含まれる。

- 該本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞や膜画分中の本発明のポリペプチドに対する受容体の量は、1細胞当たり $10^3 \sim 10^8$ 分子であるのが好ましく、 $10^5 \sim 10^7$ 分子であるのが好適である。なお、発現量が多いほど膜画分当たりのリガンド結合活性 (比活性) が高くなり、高感度なスクリーニング系の構築が可能
- 25 になるばかりでなく、同一ロットで大量の試料を測定できるようになる。

本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合性を変化

させる化合物（本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物）をスクリーニングする前記の①～③を実施するためには、適当な本発明のポリペプチドに対する受容体画分と、標識した本発明のポリペプチドなどが用いられる。本発明のポリペプチドに対する受容体画分としては、本発明のポリペプチドに対する天然の組織や細胞の受容体画分か、またはそれと同等の活性を有する組換え型の受容体画分などが望ましい。ここで、同等の活性とは、同等のリガンド結合活性などを示す。標識したリガンドとしては、標識した本発明のポリペプチドなどが用いられる。例えば [^3H]、 [^{125}I]、 [^{14}C]、 [^{35}S]、蛍光色素、ビオチン、 β ガラクトシダーゼやパーオキシダーゼなどの酵素などで標識された本発明のポリペプチドを利用することができる。

具体的には、本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合性を変化させる化合物のスクリーニングを行うには、まず本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞または細胞の膜画分を、スクリーニングに適したバッファーに懸濁することにより受容体標品を調製する。バッファーには、pH 4～10（望ましくはpH 6～8）のリン酸バッファー、トリス塩酸バッファーなどのリガンドと受容体との結合を阻害しないバッファーであればいずれでもよい。また、非特異的結合を低減させる目的で、CHAPS、Tween-80TM（花王アトラス社）、ジギトニン、デオキシコレートなどの界面活性剤をバッファーに加えることもできる。さらに、プロテアーゼによる受容体や本発明のポリペプチドの分解を抑える目的でPMSF、ロイペプチン、E-64（ペプチド研究所製）、ペプスタチンなどのプロテアーゼ阻害剤を添加することもできる。0.01ml～10mlの該受容体溶液に、一定量（5000cpm～500000cpm）の標識した本発明のポリペプチドを添加し、同時に 10^{-10} ～ 10^{-6} Mの試験化合物を共存させる。非特異的結合量（NSB）を知るために大過剰の未標識の本発明のポリペプチドを加えた反応チューブも用意する。反応は0℃から50℃、望ましくは4℃から37℃で20分から24時間、望ましくは30分から3時間行う。反応後、ガラス繊維濾紙等で濾過し、適量の同バッファーで洗浄した後、ガラス繊維濾紙に残存する放射活性を液体シンチレーション

カウンターまたは γ -カウンターで計測する。拮抗する物質がない場合のカウント (B_0) から非特異的結合量 (NSB) を引いたカウント ($B_0 - \text{NSB}$) を 100% とした時、特異的結合量 ($B - \text{NSB}$) が例えば 50% 以下になる試験化合物を拮抗阻害能力のある候補物質として選択することができる。

- 5 本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合性を变化させる化合物 (本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物) をスクリーニングする前記の④~⑤の方法を実施するためには、本発明のポリペプチドに対する受容体を介する細胞刺激活性 (例えば、アラキドン酸遊離、アセチルコリン遊離、細胞内 Ca^{2+} の遊離、細胞内 cAMP 生成、細胞内 cGMP 生成、イノシトールリン
- 10 酸産生、細胞膜電位変動、細胞内蛋白質のリン酸化、c-fos の活性化、細胞外液の pH の低下、NO 産生、該細胞が特有に産生している生理活性物質の産生などを促進する活性または抑制する活性など) を公知の方法または市販の測定用キットを用いて測定することができる。具体的には、まず、本発明のポリペプチドに対する受容体を含む細胞をマルチウェルプレート等に培養する。スクリーニングを行うにあたっては前もって新鮮な培地あるいは細胞に毒性を示さない適当なバッファーに交換し、
- 15 試験化合物などを添加して一定時間インキュベートした後、細胞を抽出あるいは上清液を回収して、生成した産物をそれぞれの方法に従って定量する。細胞刺激活性の指標とする物質 (例えば、アラキドン酸など) の生成が、細胞が含有する分解酵素によって検定困難な場合は、該分解酵素に対する阻害剤を添加してアッセイを行なっても
- 20 よい。また、cAMP 産生抑制などの活性については、フォルスコリンなどで細胞の基礎的産生量を増大させておいた細胞に対する産生抑制作用として検出することができる。また、細胞外液の pH の低下については、マイクロフィジオメーター (CytosensorTM 等) を用いてその酸性化率の変化を測定できる。

- 細胞刺激活性を測定してスクリーニングを行うには、適当な本発明のポリペプチド
- 25 に対する受容体を発現した細胞が必要である。本発明のポリペプチドに対する受容体を発現した細胞としては、天然の細胞株や前述の本発明のポリペプチドに対する受容体発現細胞株などが望ましい。

試験化合物としては、例えばペプチド、タンパク、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物、細胞抽出液、植物抽出液、動物組織抽出液などが挙げられる。

本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合性を変化させる化合物（本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物）またはその塩のスクリーニング用キットは、本発明のポリペプチド、および本発明のポリペプチドが結合する対象（本発明のポリペプチドに対する受容体、本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞、あるいは本発明のポリペプチドの受容体を含有する細胞の膜画分など）を含有するものである。

本発明のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物またはその塩は、本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合を変化させる（結合を阻害あるいは促進する）化合物（本発明のポリペプチドの活性を促進または阻害する化合物）であり、具体的には本発明のポリペプチドに対する受容体を介して細胞刺激活性を有する化合物またはその塩（いわゆる本発明のポリペプチドに対する受容体のアゴニスト）、あるいは該刺激活性を有しない化合物（いわゆる本発明のポリペプチドに対する受容体のアンタゴニスト）である。該化合物としては、ペプチド、タンパク、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物などが挙げられ、これら化合物は新規な化合物であってもよいし、公知の化合物であってもよい。

上記本発明のポリペプチドに対する受容体のアゴニストであるかアンタゴニストであるかの具体的な評価方法は以下の（i）または（ii）に従えばよい。

（i）本発明のポリペプチドと本発明のポリペプチドに対する受容体との結合性を变化させる（特に、結合を阻害する）化合物を得た後、該化合物が上記した本発明のポリペプチドに対する受容体を介する細胞刺激活性を有しているか否かを測定する。細胞刺激活性を有する化合物またはその塩は本発明のポリペプチドに対する受容体のアゴニストであり、該活性を有しない化合物またはその塩は本発明のポリペプチドに対する受容体のアンタゴニストである。

（ii）（a）試験化合物を本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞に接触

させ、上記本発明のポリペプチドに対する受容体を介した細胞刺激活性を測定する。細胞刺激活性を有する化合物またはその塩は本発明のポリペプチドに対する受容体のアゴニストである。

- (b) 本発明のポリペプチドに対する受容体を活性化する化合物（例えば、本発明のポリペプチドまたは本発明のポリペプチドに対する受容体アゴニストなど）を本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞に接触させた場合と、本発明のポリペプチドに対する受容体を活性化する化合物および試験化合物を本発明のポリペプチドに対する受容体を含有する細胞に接触させた場合における、本発明のポリペプチドに対する受容体を介した細胞刺激活性を測定し、比較する。本発明のポリペプチドに対する受容体を活性化する化合物による細胞刺激活性を減少させ得る化合物またはその塩は本発明のポリペプチドに対する受容体のアンタゴニストである。

該本発明のポリペプチドに対する受容体アゴニストは、本発明のポリペプチドに対する受容体に対する本発明のポリペプチドが有する生理活性と同様の作用を有しているため、本発明のポリペプチドと同様に安全で低毒性な医薬として有用である。

- 15 逆に、本発明のポリペプチドに対する受容体アンタゴニストは、本発明のポリペプチドに対する受容体に対する本発明のポリペプチドが有する生理活性を抑制することができるので、本発明のポリペプチドが過剰な場合の活性を抑制する安全で低毒性な医薬として有用である。

- 20 本発明のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物またはその塩は、例えば、ペプチド、タンパク、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物、細胞抽出液、植物抽出液、動物組織抽出液、血漿等から選ばれた化合物であり、本発明のポリペプチドの機能を促進または阻害する化合物である。

該化合物の塩としては、前記した本発明のポリペプチドの塩と同様のものが用いられる。

- 25 本発明のスクリーニング方法またはスクリーニング用キットを用いて得られる化合物を上記の治療・予防剤として使用する場合は、常套手段に従って実施することができる。例えば、前記した本発明のポリペプチドを含有する医薬と同様にして、錠剤、

カプセル剤、エリキシル剤、マイクロカプセル剤、無菌性溶液、懸濁液剤等とすることができる。

- このようにして得られる製剤は安全で低毒性であるので、例えば、温血動物（例えば、ヒト、マウス、ラット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ウマ、トリ、ネコ、イヌ、
- 5 サル等）に対して投与することができる。

- 該化合物またはその塩の投与量は、その作用、対象疾患、投与対象、投与ルート等により差異はあるが、例えば、代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症、
- 10 腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等の種々の疾病の治療目的で本発明のポリペプチドの機能を促進する化合物を経口投与する場合、一般的に成人（体重60kgとして）においては、一日につき該化合物を約0.01~1000mg、好ましくは約
- 15 0.1~1000mg、さらに好ましくは約1.0~200mg、より好ましくは約1.0~50mg投与する。非経口的に投与する場合は、該化合物の1回投与量は投与対象、対象疾患等によっても異なるが、例えば、代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・
- 20 肺線維症、強皮症、腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等治療の目的で本発明のポリペプチドの機能を促進する化合物を注射剤の形で通常成人（60kgとして）に投与する場合、一日につき該化合物を約0.01~30mg程度、好ましくは約0.1
- 25 ~20mg程度、より好ましくは約0.1~10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kgあたりに換算した量を投与することができる。

一方、本発明のポリペプチドの機能を阻害する化合物を経口投与する場合、一般的に成人（体重60kgとして）においては、一日につき該化合物を約0.01～1000mg、好ましくは約0.1～1000mg、さらに好ましくは約1.0～200mg、より好ましくは約1.0～50mg投与する。非経口的に投与する場合は、該化合物の1回投与量は投与対象、対象疾患等によっても異なるが、本発明のポリペプチドの機能を阻害する化合物を注射剤の形で通常成人（60kgとして）に投与する場合、一日につき該化合物を約0.01～30mg程度、好ましくは約0.1～20mg程度、より好ましくは約0.1～10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kgあたりに換算した量を投与することができる。

10 (3) 本発明のポリペプチドまたはその塩の定量

本発明のポリペプチドに対する抗体（以下、本発明の抗体と略記する場合がある）は、本発明のポリペプチドを特異的に認識することができるので、被検液中の本発明のポリペプチドの定量、特にサンドイッチ免疫測定法による定量等に使用することができる。

15 すなわち、本発明は、

(i) 本発明の抗体と、被検液および標識化された本発明のポリペプチドとを競合的に反応させ、該抗体に結合した標識化された本発明のポリペプチドの割合を測定することを特徴とする被検液中の本発明のポリペプチドの定量法、および

20 (ii) 被検液と担体上に不溶化した本発明の抗体および標識化された本発明の別の抗体とを同時あるいは連続的に反応させたのち、不溶化担体上の標識剤の活性を測定することを特徴とする被検液中の本発明のポリペプチドの定量法を提供する。

また、本発明のポリペプチドに対するモノクローナル抗体（以下、本発明のモノクローナル抗体と称する場合がある）を用いて本発明のポリペプチドの定量を行なえるほか、組織染色等による検出を行うこともできる。これらの目的には、抗体分子そのものをを用いてもよく、また、抗体分子の $F(ab')_2$ 、 Fab' 、あるいは Fab 画分を用いてもよい。

本発明の抗体を用いる本発明のポリペプチドの定量法は、特に制限されるべきもの

ではなく、被測定液中の抗原量（例えば、本発明のポリペプチド量）に対応した抗体、抗原もしくは抗体-抗原複合体の量を化学的または物理的手段により検出し、これを既知量の抗原を含む標準液を用いて作製した標準曲線より算出する測定法であれば、いずれの測定法を用いてもよい。例えば、ネフロメトリー、競合法、イムノメトリック法およびサンドイッチ法が好適に用いられるが、感度、特異性の点で、後述するサ
5 ンドイッチ法を用いるのが特に好ましい。

標識物質を用いる測定法に用いられる標識剤としては、例えば、放射性同位元素、酵素、蛍光物質、発光物質等が用いられる。放射性同位元素としては、例えば、 $[^{125}\text{I}]$ 、 $[^{131}\text{I}]$ 、 $[^3\text{H}]$ 、 $[^{14}\text{C}]$ 等が用いられる。上記酵素としては、安定で
10 比活性の大きなものが好ましく、例えば、 β -ガラクトシダーゼ、 β -グルコシダーゼ、アルカリフォスファターゼ、パーオキシダーゼ、リンゴ酸脱水素酵素等が用いられる。蛍光物質としては、例えば、フルオレスカミン、フルオレッセインソチオシアネート等が用いられる。発光物質としては、例えば、ルミノール、ルミノール誘導体、ルシフェリン、ルシゲニン等が用いられる。さらに、抗体あるいは抗原と標識剤との
15 結合にビオチン-アビジン系を用いることもできる。

抗原あるいは抗体の不溶化にあたっては、物理吸着を用いてもよく、また通常ポリペプチドあるいは酵素等を不溶化、固定化するのに用いられる化学結合を用いる方法でもよい。担体としては、アガロース、デキストラン、セルロース等の不溶性多糖類、ポリスチレン、ポリアクリルアミド、シリコン等の合成樹脂、あるいはガラス等が挙げ
20 られる。

サンドイッチ法においては不溶化した本発明のモノクローナル抗体に被検液を反応させ（1次反応）、さらに標識化した別の本発明のモノクローナル抗体を反応させ（2次反応）たのち、不溶化担体上の標識剤の活性を測定することにより被検液中の本発明のポリペプチド量を定量することができる。1次反応と2次反応は逆の順序に行っても、また、同時に行なってもよいし時間をずらして行なってもよい。標識化剤および不溶化の方法は前記のそれらに準じることができる。また、サンドイッチ法による免疫測定法において、固相用抗体あるいは標識用抗体に用いられる抗体は必ずし
25

も1種類である必要はなく、測定感度を向上させる等の目的で2種類以上の抗体の混合物を用いてもよい。

本発明のサンドイッチ法による本発明のポリペプチドの測定法においては、1次反応と2次反応に用いられる本発明のモノクローナル抗体は、本発明のポリペプチドの結合する部位が相異なる抗体が好ましく用いられる。すなわち、1次反応および2次反応に用いられる抗体は、例えば、2次反応で用いられる抗体が、本発明のポリペプチドのC端部を認識する場合、1次反応で用いられる抗体は、好ましくはC端部以外、例えばN端部を認識する抗体が用いられる。

本発明のモノクローナル抗体をサンドイッチ法以外の測定システム、例えば、競合法、イムノメトリック法あるいはネフロメトリー等に用いることができる。

競合法では、被検液中の抗原と標識抗原とを抗体に対して競合的に反応させたのち、未反応の標識抗原(F)と、抗体と結合した標識抗原(B)とを分離し(B/F分離)、B、Fいずれかの標識量を測定し、被検液中の抗原量を定量する。本反応法には、抗体として可溶性抗体を用い、B/F分離をポリエチレングリコール、前記抗体に対する第2抗体等を用いる液相法、および、第1抗体として固相化抗体を用いるか、あるいは、第1抗体は可溶性のものを用い第2抗体として固相化抗体を用いる固相化法とが用いられる。

イムノメトリック法では、被検液中の抗原と固相化抗原とを一定量の標識化抗体に対して競合反応させた後固相と液相を分離するか、あるいは、被検液中の抗原と過剰量の標識化抗体とを反応させ、次に固相化抗原を加え未反応の標識化抗体を固相に結合させたのち、固相と液相を分離する。次に、いずれかの相の標識量を測定し被検液中の抗原量を定量する。

また、ネフロメトリーでは、ゲル内あるいは溶液中で抗原抗体反応の結果生じた不溶性の沈降物の量を測定する。被検液中の抗原量が僅かであり、少量の沈降物しか得られない場合にもレーザーの散乱を利用するレーザーネフロメトリー等が好適に用いられる。

これら個々の免疫学的測定法を本発明の定量方法に適用するにあたっては、特別の

条件、操作等の設定は必要とされない。それぞれの方法における通常の条件、操作法に当業者の通常の技術的配慮を加えて本発明のポリペプチドの測定系を構築すればよい。これらの一般的な技術手段の詳細については、総説、成書等を参照することができる。

- 5 例えば、入江 寛編「ラジオイムノアッセイ」(講談社、昭和49年発行)、入江
寛編「続ラジオイムノアッセイ」(講談社、昭和54年発行)、石川栄治ら編「酵素
免疫測定法」(医学書院、昭和53年発行)、石川栄治ら編「酵素免疫測定法」(第
2版)(医学書院、昭和57年発行)、石川栄治ら編「酵素免疫測定法」(第3版)
(医学書院、昭和62年発行)、「Methods in ENZYMOLOGY」Vol. 70(Immunochemical
10 Techniques(Part A))、同書 Vol. 73(Immunochemical Techniques(Part B))、同書
Vol. 74(Immunochemical Techniques(Part C))、同書 Vol. 84(Immunochemical
Techniques(Part D:Selected Immunoassays))、同書 Vol. 92(Immunochemical
Techniques(Part E:Monoclonal Antibodies and General Immunoassay Methods))、同
書 Vol. 121(Immunochemical Techniques(Part I:Hybridoma Technology and
15 Monoclonal Antibodies))(以上、アカデミックプレス社発行)等を参照することがで
きる。

以上のようにして、本発明の抗体を用いることによって、本発明のポリペプチドを
感度良く定量することができる。

- さらには、本発明の抗体を用いて本発明のポリペプチドの濃度を定量することによ
20 って、本発明のポリペプチドの濃度の増多または減少が検出された場合、例えば、炭
水化物などのエネルギー源の代謝調節(糖代謝、脂質代謝など)異常(例えば糖尿病、
肥満症など)、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成
異常(例えば強皮症など)、組織の線維化(例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症また
は腎線維症など)、循環器障害(末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など)、動脈
25 硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患(例えばアレルギー、
炎症、自己免疫疾患等)、血管新生障害等の種々の疾病である可能性、または将来罹
患する可能性が高いと診断することができる。

また、本発明の抗体は、体液や組織等の被検体中に存在する本発明のポリペプチドを検出するために使用することができる。また、本発明のポリペプチドを精製するために使用する抗体カラムの作製、精製時の各分画中の本発明のポリペプチドの検出、被検細胞内における本発明のポリペプチドの挙動の分析等のために使用することができる。

(4) 遺伝子診断剤

本発明のDNAは、例えば、プローブとして使用することにより、温血動物（例えば、ヒト、ラット、マウス、モルモット、ウサギ、トリ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ウマ、ネコ、イヌ、サル等）における本発明のポリペプチドをコードするDNAまたはmRNAの異常（遺伝子異常）を検出することができるので、例えば、該DNAまたはmRNAの損傷、突然変異あるいは発現低下や、該DNAまたはmRNAの増加あるいは発現過多等の遺伝子診断剤として有用である。また、染色体マッピングを行い、遺伝病の研究にも利用できる。

本発明のDNAを用いる上記の遺伝子診断は、例えば、自体公知のノーザンハイブリダイゼーションやPCR-SSCP法（ゲノミックス（Genomics），第5巻，874～879頁（1989年）、プロシーディングス・オブ・ザ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシズ・オブ・ユエスエー（Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America），第86巻，2766～2770頁（1989年））、DNAマイクロアレイ（サイエンス（Science），第270巻，467～470頁（1995年））等により実施することができる。

例えば、ノーザンハイブリダイゼーション、DNAマイクロアレイにより発現低下が検出された場合やPCR-SSCP法、DNAマイクロアレイによりDNAの突然変異が検出された場合は、例えば、炭水化物などのエネルギー源の代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾

患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等の種々の疾病等である可能性が高いと診断することができる。

（５）アンチセンスDNAを含有する医薬

本発明のDNAに相補的に結合し、該DNAの発現を抑制することができるアンチ
5 センスDNAは、生体内における本発明のポリペプチドまたは本発明のDNAの機能を抑制することができるので、例えば、本発明のポリペプチドの発現過多に起因する疾患の治療・予防剤として使用することができる。

上記アンチセンスDNAを上記の治療・予防剤として、前記した本発明のDNAを含有する各種疾病の治療・予防剤と同様に使用することができる。

10 例えば、該アンチセンスDNAを単独あるいはレトロウイルスベクター、アデノウイルスベクター、アデノウイルスアソシエーテッドウイルスベクター等の適当なベクターに挿入した後、常套手段に従って投与することができる。該アンチセンスDNAは、そのまま、あるいは摂取促進のために補助剤等の生理学的に認められる担体とともに製剤化し、遺伝子銃やハイドロゲルカテーテルのようなカテーテルによって投
15 与できる。あるいは、エアロゾル化して吸入剤として気管内に投与することもできる。

該アンチセンスDNAの投与量は、対象疾患、投与対象、投与ルートなどにより差異はあるが、例えば、本発明のアンチセンスDNAを吸入剤として気管内に局所投与する場合、一般的に成人（体重60kg）においては、一日につき該アンチセンスDNAを約0.1～100mg投与する。

20 さらに、該アンチセンスDNAは、組織や細胞における本発明のDNAの存在やその発現状況を調べるための診断用オリゴヌクレオチドプローブとして使用することもできる。

（６）本発明の抗体を含有する医薬

本発明のポリペプチドの活性を中和する作用を有する本発明の抗体は、例えば、本
25 発明のポリペプチドの発現過多に起因する疾患の治療・予防剤等の医薬として使用することができる。

本発明の抗体を含有する上記疾患の治療・予防剤は、そのまま液剤として、または

適当な剤型の医薬組成物として、哺乳動物（例、ヒト、ラット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ネコ、イヌ、サル等）に対して経口的または非経口的に投与することができる。投与量は、投与対象、対象疾患、症状、投与ルート等によっても異なるが、例えば、本発明の抗体を1回量として、通常0.01~20mg/kg体重程度、好ましくは0.1~10mg/kg体重程度、さらに好ましくは0.1~5mg/kg体重程度を、1日1~5回程度、好ましくは1日1~3回程度、静脈注射により投与するのが好都合である。他の非経口投与および経口投与の場合もこれに準ずる量を投与することができる。症状が特に重い場合には、その症状に応じて増量してもよい。

本発明の抗体は、それ自体または適当な医薬組成物として投与することができる。上記投与に用いられる医薬組成物は、上記またはその塩と薬理学的に許容され得る担体、希釈剤もしくは賦形剤とを含むものである。かかる組成物は、経口または非経口投与に適する剤形として提供される。

すなわち、例えば、経口投与のための組成物としては、固体または液体の剤形、具体的には錠剤（糖衣錠、フィルムコーティング錠を含む）、丸剤、顆粒剤、散剤、カプセル剤（ソフトカプセル剤を含む）、シロップ剤、乳剤、懸濁剤等があげられる。かかる組成物は自体公知の方法によって製造され、製剤分野において通常用いられる担体、希釈剤もしくは賦形剤を含有するものである。例えば、錠剤用の担体、賦形剤としては、乳糖、でんぷん、蔗糖、ステアリン酸マグネシウム等が用いられる。

非経口投与のための組成物としては、例えば、注射剤、坐剤等が用いられ、注射剤は静脈注射剤、皮下注射剤、皮内注射剤、筋肉注射剤、点滴注射剤等の剤形を包含する。かかる注射剤は、自体公知の方法に従って、例えば、上記抗体またはその塩を通常注射剤に用いられる無菌の水性もしくは油性液に溶解、懸濁または乳化することによって調製する。注射用の水性液としては、例えば、生理食塩水、ブドウ糖やその他の補助薬を含む等張液等が用いられ、適当な溶解補助剤、例えば、アルコール（例、エタノール）、ポリアルコール（例、プロピレングリコール、ポリエチレングリコール）、非イオン界面活性剤〔例、ポリソルベート80、HCO-50（polyoxyethylene（50mol） adduct of hydrogenated castor oil）〕等と併用してもよい。油性液と

しては、例えば、オリーブ油、ゴマ油、大豆油、ラッカセイ油、綿実油、コーン油などの植物油オリーブ油、ゴマ油、ラッカセイ油、綿実油、コーン油などの植物油、プロピレングリコール等が用いられ、溶解補助剤として安息香酸ベンジル、ベンジルアルコール等を併用してもよい。調製された注射液は、通常、適当なアンプルに充填される。直腸投与に用いられる坐剤は、上記抗体またはその塩を通常の坐薬用基剤に混合することによって調製される。

上記の経口用または非経口用医薬組成物は、活性成分の投与量に適合するような投薬単位の剤形に調製されることが好都合である。かかる投薬単位の剤形としては、錠剤、丸剤、カプセル剤、注射剤（アンプル）、坐剤等が例示され、それぞれの投薬単位剤形当たり通常5～500mg程度、とりわけ注射剤では5～100mg程度、その他の剤形では10～250mg程度の上記抗体が含有されていることが好ましい。

なお前記した各組成物は、上記抗体との配合により好ましくない相互作用を生じない限り他の活性成分を含有してもよい。

(7) DNA転移動物

本発明は、外来性の本発明のポリペプチドをコードするDNA（以下、本発明の外来性DNAと略記する）またはその変異DNA（本発明の外来性変異DNAと略記する場合がある）を有する非ヒト哺乳動物を提供する。

すなわち、本発明は、（1）本発明の外来性DNAまたはその変異DNAを有する非ヒト哺乳動物、（2）非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である第（1）記載の動物、（3）ゲッ歯動物がマウスまたはラットである第（2）記載の動物、および（4）本発明の外来性DNAまたはその変異DNAを含有し、哺乳動物において発現しうる組換えベクターを提供するものである。

本発明の外来性DNAまたはその変異DNAを有する非ヒト哺乳動物（以下、本発明のDNA転移動物と略記する）は、未受精卵、受精卵、精子およびその始原細胞を含む胚芽細胞等に対して、好ましくは、非ヒト哺乳動物の発生における胚発生の段階（さらに好ましくは、単細胞または受精卵細胞の段階でかつ一般に8細胞期以前）に、リン酸カルシウム法、電気パルス法、リポフェクション法、凝集法、マイクロインジ

エクシオン法、パーティクルガン法、DEAEーデキストラン法等により目的とするDNAを転移することによって作出することができる。また、該DNA転移方法により、体細胞、生体の臓器、組織細胞等に目的とする本発明の外来性DNAを転移し、細胞培養、組織培養等に利用することもでき、さらに、これら細胞を上述の胚芽細胞
5 と自体公知の細胞融合法により融合させることにより本発明のDNA転移動物を作成することもできる。

非ヒト哺乳動物としては、例えば、サル、ウシ、ブタ、ヒツジ、ヤギ、ウサギ、イヌ、ネコ、モルモット、ハムスター、マウス、ラット等が用いられる。なかでも、病
体動物モデル系の作成の面から個体発生および生物サイクルが比較的短く、また、繁殖が容易なゲツ歯動物、とりわけマウス（例えば、純系として、C57BL/6系統、
10 DBA2系統等、交雑系として、B6C3F₁系統、BDF₁系統、B6D2F₁系統、BALB/c系統、ICR系統等）またはラット（例えば、Wistar、SD等）等が好ましい。

哺乳動物において発現しうる組換えベクターにおける「哺乳動物」としては、上記
15 の非ヒト哺乳動物の他にヒト等が挙げられる。

本発明の外来性DNAとは、非ヒト哺乳動物が本来有している本発明のDNAではなく、いったん哺乳動物から単離・抽出された本発明のDNAをいう。

本発明の変異DNAとしては、元の本発明のDNAの塩基配列に変異（例えば、突然変異等）が生じたもの、具体的には、塩基の付加、欠損、他の塩基への置換等が生
20 じたDNA等が用いられ、また、異常DNAも含まれる。該異常DNAとしては、異常な本発明のポリペプチドを発現させるDNAを意味し、例えば、正常な本発明のポリペプチドの機能を抑制するポリペプチドを発現させるDNA等が用いられる。

本発明の外来性DNAは、対象とする動物と同種あるいは異種のどちらの哺乳動物由来のものであってもよい。本発明のDNAを対象動物に転移させるにあたっては、
25 該DNAを動物細胞で発現させうるプロモーターの下流に結合したDNAコンストラクトとして用いるのが一般に有利である。例えば、本発明のヒトDNAを転移させる場合、これと相同性が高い本発明のDNAを有する各種哺乳動物（例えば、ウサギ、

イヌ、ネコ、モルモット、ハムスター、ラット、マウス等) 由来のDNAを発現させる各種プロモーターの下流に、本発明のヒトDNAを結合したDNAコンストラクト(例、ベクター等)を対象哺乳動物の受精卵、例えば、マウス受精卵へマイクロインジェクションすることによって本発明のDNAを高発現するDNA転移哺乳動物

5 作出することができる。

 本発明のポリペプチドの発現ベクターとしては、大腸菌由来のプラスミド、枯草菌由来のプラスミド、酵母由来のプラスミド、 λ ファージ等のバクテリオファージ、モロニー白血病ウイルス等のレトロウイルス、ワクシニアウイルスまたはバキュロウイルス等の動物ウイルス等が用いられる。なかでも、大腸菌由来のプラスミド、枯草菌

10 由来のプラスミドまたは酵母由来のプラスミド等が好ましく用いられる。

 上記のDNA発現調節を行うプロモーターとしては、例えば、①ウイルス(例、シミアンウイルス、サイトメガロウイルス、モロニー白血病ウイルス、JCウイルス、乳癌ウイルス、ポリオウイルス等)に由来するDNAのプロモーター、②各種哺乳動物(ヒト、ウサギ、イヌ、ネコ、モルモット、ハムスター、ラット、マウス等)由来

15 のプロモーター、例えば、アルブミン、インスリンII、ウロプラキンII、エラスターゼ、エリスロポエチン、エンドセリン、筋クレアチンキナーゼ、グリア線維性酸性タンパク質、グルタチオンS-トランスフェラーゼ、血小板由来成長因子 β 、ケラチンK1、K10およびK14、コラーゲンI型およびII型、サイクリックAMP依存タンパク質キナーゼ β Iサブユニット、ジストロフィン、酒石酸抵抗性アルカリ

20 フォスファターゼ、心房ナトリウム利尿性因子、内皮レセプターチロシンキナーゼ(一般にTie2と略される)、ナトリウムカリウムアデノシン3リン酸化酵素(Na, K-ATPase)、ニューロフィラメント軽鎖、メタロチオネインIおよびIIA、メタロプロティナーゼ1組織インヒビター、MHCクラスI抗原(H-2L)、H-ras、レニン、ドーパミン β -水酸化酵素、甲状腺ペルオキシダーゼ(TPO)、

25 ポリペプチド鎖延長因子1 α (EF-1 α)、 β アクチン、 α および β ミオシン重鎖、ミオシン軽鎖1および2、ミエリン基礎タンパク質、チログロブリン、Thy-1、免疫グロブリン、H鎖可変部(VNP)、血清アミロイドPコンポーネント、ミオグ

ロビン、トロポニンC、平滑筋 α アクチン、プレプロエンケファリンA、バソプレシン等のプロモーター等が用いられる。なかでも、全身で高発現することが可能なサイトメガロウイルスプロモーター、ヒトポリペプチド鎖延長因子1 α (EF-1 α) のプロモーター、ヒトおよびニワトリ β アクチンプロモーター等が好適である。

- 5 上記ベクターは、DNA転移哺乳動物において目的とするメッセンジャーRNAの転写を終結する配列（一般にターミネーターと呼ばれる）を有していることが好ましく、例えば、ウィルス由来および各種哺乳動物由来の各DNAの配列を用いることができ、好ましくは、シミアンウィルスのSV40ターミネーター等が用いられる。

- 10 その他、目的とする外来性DNAをさらに高発現させる目的で各DNAのスプライシングシグナル、エンハンサー領域、真核DNAのイントロンの一部等をプロモーター領域の5'上流、プロモーター領域と翻訳領域間あるいは翻訳領域の3'下流に連結することも目的により可能である。

- 15 該翻訳領域は転移動物において発現しうるDNAコンストラクトとして、前記のプロモーターの下流および所望により転写終結部位の上流に連結させる通常のDNA工学的手法により作製することができる。

- 20 受精卵細胞段階における本発明の外来性DNAの転移は、対象哺乳動物の胚芽細胞および体細胞のすべてに存在するように確保される。DNA転移後の作出動物の胚芽細胞において、本発明の外来性DNAが存在することは、作出動物の後代がすべて、その胚芽細胞および体細胞のすべてに本発明の外来性DNAを保持することを意味する。本発明の外来性DNAを受け継いだこの種の動物の子孫はその胚芽細胞および体細胞のすべてに本発明の外来性DNAを有する。

本発明の外来性正常DNAを転移させた非ヒト哺乳動物は、交配により外来性DNAを安定に保持することを確認して、該DNA保有動物として通常の飼育環境で継代飼育することが出来る。

- 25 受精卵細胞段階における本発明の外来性DNAの転移は、対象哺乳動物の胚芽細胞および体細胞の全てに過剰に存在するように確保される。DNA転移後の作出動物の胚芽細胞において本発明の外来性DNAが過剰に存在することは、作出動物の子孫が

全てその胚芽細胞および体細胞の全てに本発明の外來性DNAを過剰に有することを意味する。本発明の外來性DNAを受け継いだこの種の動物の子孫はその胚芽細胞および体細胞の全てに本発明の外來性DNAを過剰に有する。

導入DNAを相同染色体の両方に持つホモザイゴート動物を取得し、この雌雄の動物を交配することによりすべての子孫が該DNAを過剰に有するように繁殖継代することができる。

本発明の正常DNAを有する非ヒト哺乳動物は、本発明の正常DNAが高発現させられており、内在性の正常DNAの機能を促進することにより最終的に本発明のポリペプチドの機能亢進症を発症することがあり、その病態モデル動物として利用することができる。例えば、本発明の正常DNA転移動物を用いて、本発明のポリペプチドの機能亢進症や、本発明のポリペプチドが関連する疾患の病態機序の解明およびこれらの疾患の治療方法の検討を行うことが可能である。

また、本発明の外來性正常DNAを転移させた哺乳動物は、遊離した本発明のポリペプチドの増加症状を有することから、本発明のポリペプチドに関連する疾患に対する治療薬のスクリーニング試験にも利用可能である。

一方、本発明の外來性異常DNAを有する非ヒト哺乳動物は、交配により外來性DNAを安定に保持することを確認して該DNA保有動物として通常の飼育環境で継代飼育することが出来る。さらに、目的とする外來DNAを前述のプラスミドに組み込んで原料として用いることができる。プロモーターとのDNAコンストラクトは、通常のDNA工学的手法によって作製することができる。受精卵細胞段階における本発明の異常DNAの転移は、対象哺乳動物の胚芽細胞および体細胞の全てに存在するように確保される。DNA転移後の作出動物の胚芽細胞において本発明の異常DNAが存在することは、作出動物の子孫が全てその胚芽細胞および体細胞の全てに本発明の異常DNAを有することを意味する。本発明の外來性DNAを受け継いだこの種の動物の子孫は、その胚芽細胞および体細胞の全てに本発明の異常DNAを有する。導入DNAを相同染色体の両方に持つホモザイゴート動物を取得し、この雌雄の動物を交配することによりすべての子孫が該DNAを有するように繁殖継代することがで

きる。

本発明の異常DNAを有する非ヒト哺乳動物は、本発明の異常DNAが高発現させられており、内在性の正常DNAの機能を阻害することにより最終的に本発明のポリペプチドの機能不活性型不応症となることがあり、その病態モデル動物として利用することができる。例えば、本発明の異常DNA転移動物を用いて、本発明のポリペプチドの機能不活性型不応症の病態機序の解明およびこの疾患を治療方法の検討を行うことが可能である。

また、具体的な利用可能性としては、本発明の異常DNA高発現動物は、本発明のポリペプチドの機能不活性型不応症における本発明の異常ポリペプチドによる正常ポリペプチドの機能阻害（dominant negative作用）を解明するモデルとなる。

また、本発明の外来異常DNAを転移させた哺乳動物は、遊離した本発明のポリペプチドの増加症状を有することから、本発明のポリペプチドの機能不活性型不応症に対する治療薬スクリーニング試験にも利用可能である。

- また、上記2種類の本発明のDNA転移動物のその他の利用可能性として、例えば、
- ①組織培養のための細胞源としての使用、
 - ②本発明のDNA転移動物の組織中のDNAもしくはRNAを直接分析するか、またはDNAにより発現されたポリペプチド組織を分析することによる、本発明のポリペプチドにより特異的に発現あるいは活性化するポリペプチドとの関連性についての解析、
 - ③DNAを有する組織の細胞を標準組織培養技術により培養し、これらを使用して、一般に培養困難な組織からの細胞の機能の研究、
 - ④上記③記載の細胞を用いることによる細胞の機能を高めるような薬剤のスクリーニング、および
 - ⑤本発明の変異ポリペプチドの単離精製およびその抗体作製等が考えられる。

さらに、本発明のDNA転移動物を用いて、本発明のポリペプチドの機能不活性型不応症等を含む、本発明のポリペプチドに関連する疾患の臨床症状を調べることができ、また、本発明のポリペプチドに関連する疾患モデルの各臓器におけるより詳細な

病理学的所見が得られ、新しい治療方法の開発、さらには、該疾患による二次的疾患の研究および治療に貢献することができる。

また、本発明のDNA転移動物から各臓器を取り出し、細切後、トリプシン等のポリペプチド（タンパク質）分解酵素により、遊離したDNA転移細胞の取得、その培養またはその培養細胞の系統化を行うことが可能である。さらに、本発明のポリペプチド産生細胞の特定化、アポトーシス、分化あるいは増殖との関連性、またはそれらにおけるシグナル伝達機構を調べ、それらの異常を調べることも等ができ、本発明のポリペプチドおよびその作用解明のための有効な研究材料となる。

さらに、本発明のDNA転移動物を用いて、本発明のポリペプチドの機能不活性型不応症を含む、本発明のポリペプチドに関連する疾患の治療薬の開発を行うために、上述の検査法および定量法等を用いて、有効で迅速な該疾患治療薬のスクリーニング法を提供することが可能となる。また、本発明のDNA転移動物または本発明の外来性DNA発現ベクターを用いて、本発明のポリペプチドが関連する疾患のDNA治療法を検討、開発することが可能である。

15 (8) ノックアウト動物

本発明は、本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞および本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物を提供する。

すなわち、本発明は、

- (1) 本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞、
- 20 (2) 該DNAがレポーター遺伝子（例、大腸菌由来の β -ガラクトシダーゼ遺伝子）を導入することにより不活性化された第（1）項記載の胚幹細胞、
- (3) ネオマイシン耐性である第（1）項記載の胚幹細胞、
- (4) 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である第（1）項記載の胚幹細胞、
- (5) ゲッ歯動物がマウスである第（4）項記載の胚幹細胞、
- 25 (6) 本発明のDNAが不活性化された該DNA発現不全非ヒト哺乳動物、
- (7) 該DNAがレポーター遺伝子（例、大腸菌由来の β -ガラクトシダーゼ遺伝子）を導入することにより不活性化され、該レポーター遺伝子が本発明のDNAに対する

プロモーターの制御下で発現しうる第(6)項記載の非ヒト哺乳動物、

(8) 非ヒト哺乳動物がゲッ歯動物である第(6)項記載の非ヒト哺乳動物、

(9) ゲッ歯動物がマウスである第(8)項記載の非ヒト哺乳動物、および

- (10) 第(7)項記載の動物に、試験化合物を投与し、レポーター遺伝子の発現を
5 検出することを特徴とする本発明のDNAに対するプロモーター活性を促進または
阻害する化合物またはその塩のスクリーニング方法を提供する。

- 本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞とは、該非ヒト哺乳動物
が有する本発明のDNAに人為的に変異を加えることにより、該DNAの発現能を抑
制するか、もしくは該DNAがコードしている本発明のポリペプチドの活性を実質的
10 に喪失させることにより、DNAが実質的に本発明のポリペプチドの発現能を有さな
い(以下、本発明のノックアウトDNAと称することがある)非ヒト哺乳動物の胚幹
細胞(以下、ES細胞と略記する)をいう。

非ヒト哺乳動物としては、前記と同様のものが用いられる。

- 本発明のDNAに人為的に変異を加える方法としては、例えば、遺伝子工学的手法
15 により該DNA配列の一部または全部の削除、他DNAを挿入または置換させること
によって行うことができる。これらの変異により、例えば、コドンの読み取り枠をず
らしたり、プロモーターあるいはエキソンの機能を破壊することにより本発明のノッ
クアウトDNAを作製すればよい。

- 本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞(以下、本発明のDNA
20 不活性化ES細胞または本発明のノックアウトES細胞と略記する)の具体例として
は、例えば、目的とする非ヒト哺乳動物が有する本発明のDNAを単離し、そのエキ
ソン部分にネオマイシン耐性遺伝子、ハイグロマイシン耐性遺伝子を代表とする薬剤
耐性遺伝子、あるいはlacZ(β -ガラクトシダーゼ遺伝子)、cat(クロラム
フェニコールアセチルトランスフェラーゼ遺伝子)を代表とするレポーター遺伝子等
25 を挿入することによりエキソンの機能を破壊するか、あるいはエキソン間のイントロ
ン部分に遺伝子の転写を終結させるDNA配列(例えば、polyA付加シグナル等)を
挿入し、完全なメッセンジャーRNAを合成できなくすることによって、結果的に遺

伝子を破壊するように構築したDNA配列を有するDNA鎖（以下、ターゲッティングベクターと略記する）を、例えば相同組換え法により該動物細胞の染色体に導入し、得られたES細胞について本発明のDNA上あるいはその近傍のDNA配列をプローブとしたサザンハイブリダイゼーション解析あるいはターゲッティングベクター上のDNA配列とターゲッティングベクター作製に使用した本発明のDNA以外の近傍領域のDNA配列をプライマーとしたPCR法により解析し、本発明のノックアウトES細胞を選別することにより得ることができる。

また、相同組換え法等により本発明のDNAを不活化させる元のES細胞としては、例えば、前述のような既に樹立されたものを用いてもよく、また公知 EvansとKaufmanの方法に準じて新しく樹立したものでもよい。例えば、マウスのES細胞の場合、現在、一般的には129系のES細胞が使用されているが、免疫学的背景がはっきりしていないので、これに代わる純系で免疫学的に遺伝的背景が明らかなES細胞を取得する等の目的で例えば、C57BL/6マウスやC57BL/6の採卵数の少なさをDBA/2との交雑により改善したBDF₁マウス（C57BL/6とDBA/2とのF₁）を用いて樹立したもの等も良好に用いる。BDF₁マウスは、採卵数が多く、かつ、卵が丈夫であるという利点に加えて、C57BL/6マウスを背景に持つので、これを用いて得られたES細胞は病態モデルマウスを作出したとき、C57BL/6マウスと戻し交配（バッククロス）することでその遺伝的背景をC57BL/6マウスに代えることが可能である点で有利に用い得る。

また、ES細胞を樹立する場合、一般には受精後3.5日目の胚盤胞を使用するが、これ以外に8細胞期胚を採卵し胚盤胞まで培養して用いることにより効率よく多数の初期胚を取得することができる。

また、雌雄いずれのES細胞を用いてもよいが、通常雄のES細胞の方が生殖系列キメラを作出するのに都合が良い。また、煩雑な培養の手間を削減するためにもできるだけ早く雌雄の判別を行うことが望ましい。

ES細胞の雌雄の判定方法としては、例えば、PCR法によりY染色体上の性決定領域の遺伝子を増幅、検出する方法が、その1例として挙げることができる。この方

法を使用すれば、従来、核型分析をするのに約 10^6 個の細胞数を要していたのに対して、1コロニー程度のES細胞数（約50個）で済むので、培養初期におけるES細胞の第一次セクションを雌雄の判別で行うことが可能であり、早期に雄細胞の選定を可能にしたことにより培養初期の手間は大幅に削減できる。

- 5 また、第二次セクションとしては、例えば、G-バンディング法による染色体数の確認等により行うことができる。得られるES細胞の染色体数は正常数の100%が望ましいが、樹立の際の物理的操作等の関係上困難な場合は、ES細胞の遺伝子をノックアウトした後、正常細胞（例えば、マウスでは染色体数が $2n=40$ である細胞）に再びクローニングすることが望ましい。
- 10 このようにして得られた胚幹細胞株は、通常その増殖性は大変良いが、個体発生で
ける能力を失いやすいので、注意深く継代培養することが必要である。例えば、ST
O線維芽細胞のような適当なフィーダー細胞上でLIF（ $1-10000$ U/ml）存在
下に炭酸ガス培養器内（好ましくは、約5%炭酸ガス、約95%空気または約5%酸
素、約5%炭酸ガス、約90%空気）で約37℃で培養する等の方法で培養し、継代
15 時には、例えば、トリプシン/EDTA溶液（通常約0.001-0.5%トリプシン
／約0.1-5 mM EDTA、好ましくは約0.1%トリプシン／約1 mM EDTA）
処理により単細胞化し、新たに用意したフィーダー細胞上に播種する方法等がと
られる。このような継代は、通常1-3日毎に行うが、この際に細胞の観察を行い、
形態的に異常な細胞が見受けられた場合はその培養細胞は放棄することが望まれる。
- 20 ES細胞は、適当な条件により、高密度に至るまで単層培養するか、または細胞集
塊を形成するまで浮遊培養することにより、頭頂筋、内臓筋、心筋等の種々のタイプ
の細胞に分化させることが可能であり [M. J. EvansおよびM. H. Kaufman, ネイチャ
ー (Nature) 第292巻、154頁、1981年; G. R. Martin プロシーディングス・オブ・
ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンス・ユーエスエー (Proc. Natl. Acad. Sci.
25 U.S.A.) 第78巻、7634頁、1981年; T. C. Doetschman ら、ジャーナル・オブ・エン
ブリオロジー・アンド・エクスペリメンタル・モルフォロジー、第87巻、27頁、1985
年]、本発明のES細胞を分化させて得られる本発明のDNA発現不全細胞は、イン

ピトロにおける本発明のポリペプチドの細胞生物学的検討において有用である。

本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物は、該動物のmRNA量を公知方法を用いて測定して間接的にその発現量を比較することにより、正常動物と区別することが可能である。

- 5 該非ヒト哺乳動物としては、前記と同様のものが用いられる。

本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物は、例えば、前述のようにして作製したターゲティングベクターをマウス胚幹細胞またはマウス卵細胞に導入し、導入によりターゲティングベクターの本発明のDNAが不活性化されたDNA配列が遺伝子相同組換えにより、マウス胚幹細胞またはマウス卵細胞の染色体上の本発明のDNA
10 と入れ換わる相同組換えをさせることにより、本発明のDNAをノックアウトさせることができる。

本発明のDNAがノックアウトされた細胞は、本発明のDNA上またはその近傍のDNA配列をプローブとしたサザンハイブリダイゼーション解析またはターゲティングベクター上のDNA配列と、ターゲティングベクターに使用したマウス由来
15 の本発明のDNA以外の近傍領域のDNA配列とをプライマーとしたPCR法による解析で判定することができる。非ヒト哺乳動物胚幹細胞を用いた場合は、遺伝子相同組換えにより、本発明のDNAが不活性化された細胞株をクローニングし、その細胞を適当な時期、例えば、8細胞期の非ヒト哺乳動物胚または胚盤胞に注入し、作製したキメラ胚を偽妊娠させた該非ヒト哺乳動物の子宮に移植する。作出された動物は
20 正常な本発明のDNA座をもつ細胞と人為的に変異した本発明のDNA座をもつ細胞との両者から構成されるキメラ動物である。

該キメラ動物の生殖細胞の一部が変異した本発明のDNA座をもつ場合、このようなキメラ個体と正常個体を交配することにより得られた個体群より、全ての組織が人為的に変異を加えた本発明のDNA座をもつ細胞で構成された個体を、例えば、コー
25 トカラーの判定等により選別することにより得られる。このようにして得られた個体は、通常、本発明のポリペプチドのヘテロ発現不全個体であり、本発明のポリペプチドのヘテロ発現不全個体同志を交配し、それらの産仔から本発明のポリペプチドのホ

モ発現不全個体を得ることができる。

- 卵細胞を使用する場合は、例えば、卵細胞核内にマイクロインジェクション法でDNA溶液を注入することによりターゲッティングベクターを染色体内に導入したトランスジェニック非ヒト哺乳動物を得ることができ、これらのトランスジェニック非ヒト哺乳動物に比べて、遺伝子相同組換えにより本発明のDNA座に変異のあるものを選択することにより得られる。

このようにして本発明のDNAがノックアウトされている個体は、交配により得られた動物個体も該DNAがノックアウトされていることを確認して通常の飼育環境で飼育継代を行うことができる。

- さらに、生殖系列の取得および保持についても常法に従えばよい。すなわち、該不活化DNAの保有する雌雄の動物を交配することにより、該不活化DNAを相同染色体の両方に持つホモザイゴート動物を取得しうる。得られたホモザイゴート動物は、母親動物に対して、正常個体1，ホモザイゴート複数になるような状態で飼育することにより効率的に得ることができる。ヘテロザイゴート動物の雌雄を交配することにより、該不活化DNAを有するホモザイゴートおよびヘテロザイゴート動物を繁殖継代する。

本発明のDNAが不活性化された非ヒト哺乳動物胚幹細胞は、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物を作出する上で、非常に有用である。

- また、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物は、本発明のポリペプチドにより誘導され得る種々の生物活性を欠失するため、本発明のポリペプチドの生物活性の不活性化を原因とする疾病のモデルとなり得るので、これらの疾病の原因究明および治療法の検討に有用である。

(8 a) 本発明のDNAの欠損や損傷等に起因する疾病に対して治療・予防効果を有する化合物のスクリーニング方法

- 本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物は、本発明のDNAの欠損や損傷等に起因する疾病（炭水化物などのエネルギー源の代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結

- 合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えば、アレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等）に対して治療・予防効果を有する化合物のスクリーニングに用いることができる。

すなわち、本発明は、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物に試験化合物を投与し、該動物の変化を観察・測定することを特徴とする、本発明のDNAの欠損や損傷等に起因する疾病に対して治療・予防効果を有する化合物またはその塩のスクリーニング方法を提供する。

- 10 該スクリーニング方法において用いられる本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物としては、前記と同様のものが挙げられる。

試験化合物としては、例えば、ペプチド、タンパク、非ペプチド性化合物、合成化合物、発酵生産物、細胞抽出液、植物抽出液、動物組織抽出液、血漿等が挙げられ、これら化合物は新規な化合物であってもよいし、公知の化合物であってもよい。

- 15 具体的には、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物を、試験化合物で処理し、無処理の対照動物と比較し、該動物の各器官、組織、疾病の症状等の変化を指標として試験化合物の治療・予防効果を試験することができる。

- 試験動物を試験化合物で処理する方法としては、例えば、経口投与、静脈注射等が用いられ、試験動物の症状、試験化合物の性質等にあわせて適宜選択することができる。また、試験化合物の投与量は、投与方法、試験化合物の性質等にあわせて適宜選択することができる。

- 例えば、膵臓機能障害に対して治療・予防効果を有する化合物をスクリーニングする場合、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物に糖負荷処置を行い、糖負荷処置前または処置後に試験化合物を投与し、該動物の血糖値および体重変化等を経時的に測定する。

本発明のスクリーニング方法を用いて得られる化合物は、上記した試験化合物から選ばれた化合物であり、本発明のポリペプチドの欠損や損傷等によって引き起こされ

る疾患（炭水化物などのエネルギー源の代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等）に対して治療・予防効果を有するので、該疾患に対する安全で低毒性な治療・予防剤等の医薬として使用することができる。さらに、上記スクリーニングで得られた化合物から誘導される化合物も同様に用いることができる。

- 10 該スクリーニング方法で得られた化合物は塩を形成していてもよく、該化合物の塩としては、生理学的に許容される酸（例、無機酸、有機酸）や塩基（例アルカリ金属）等との塩が用いられ、とりわけ生理学的に許容される酸付加塩が好ましい。このような塩としては、例えば、無機酸（例えば、塩酸、リン酸、臭化水素酸、硫酸）との塩、あるいは有機酸（例えば、酢酸、ギ酸、プロピオン酸、フマル酸、マレイン酸、コハ
- 15 ク酸、酒石酸、クエン酸、リンゴ酸、蔞酸、安息香酸、メタンスルホン酸、ベンゼン
- スルホン酸）との塩等が用いられる。

該スクリーニング方法で得られた化合物またはその塩を含有する医薬は、前記した本発明のポリペプチドを含有する医薬と同様にして製造することができる。

- 20 このようにして得られる製剤は、安全で低毒性であるので、例えば、哺乳動物（例えば、ヒト、ラット、マウス、モルモット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ウマ、ネコ、イヌ、サル等）に対して投与することができる。

- 25 該化合物またはその塩の投与量は、対象疾患、投与対象、投与ルート等により差異はあるが、例えば、例えば、代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、

炎症、自己免疫疾患等)、血管新生障害等の治療目的で該化合物を経口投与する場合、一般的に成人(体重60kgとして)においては、一日につき該化合物を約0.01~1000mg、好ましくは約0.1~1000mg、さらに好ましくは約1.0~200mg、より好ましくは約1.0~50mg投与する。非経口的に投与する場合

5 は、該化合物の1回投与量は投与対象、対象疾患等によっても異なるが、例えば、代謝調節(糖代謝、脂質代謝など)異常(例えば糖尿病、肥満症など)、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常(例えば強皮症など)、組織の線維化(例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など)、循環器障害(末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など)、動脈硬化、内分泌障害、体液バ

10 ランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患(例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等)、血管新生障害等の治療目的で該化合物を注射剤の形で通常成人(60kgとして)に投与する場合、一日につき該化合物を約0.01~30mg程度、好ましくは約0.1~20mg程度、より好ましくは約0.1~10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kgあたりに換算した量を投与すること

15 とができる。

(8b) 本発明のDNAに対するプロモーターの活性を促進または阻害する化合物をスクリーニング方法

本発明は、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物に、試験化合物を投与し、レポーター遺伝子の発現を検出することを特徴とする本発明のDNAに対するプロモーターの活性を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニング方法を提供

20 する。上記スクリーニング方法において、本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物としては、前記した本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物の中でも、本発明のDNAがレポーター遺伝子を導入することにより不活性化され、該レポーター遺伝子が本発明のDNAに対するプロモーターの制御下で発現しうるものが用いられる。試験化合物

25 物としては、前記と同様のものが挙げられる。レポーター遺伝子としては、前記と同様のものが用いられ、 β -ガラクトシダーゼ遺伝子(lacZ)、可溶性アルカリフォスファターゼ遺伝子またはルシフェラーゼ遺伝子等が好適である。

本発明のDNAをレポーター遺伝子で置換された本発明のDNA発現不全非ヒト哺乳動物では、レポーター遺伝子が本発明のDNAに対するプロモーターの支配下に存在するので、レポーター遺伝子がコードする物質の発現をトレースすることにより、プロモーターの活性を検出することができる。

- 5 例えば、本発明のポリペプチドをコードするDNA領域の一部を大腸菌由来の β -ガラクトシダーゼ遺伝子 (*lacZ*) で置換している場合、本来、本発明のポリペプチドの発現する組織で、本発明のポリペプチドの代わりに β -ガラクトシダーゼが発現する。従って、例えば、5-プロモ-4-クロロ-3-インドリル- β -D-ガラクトピラノシド (*X-gal*) のような β -ガラクトシダーゼの基質となる試薬を用いて染色することにより、簡便に本発明のポリペプチドの動物生体内における発現状態を観察することができる。具体的には、本発明のポリペプチド欠損マウスまたはその組織切片をグルタルアルデヒド等で固定し、リン酸緩衝生理食塩液 (PBS) で洗浄後、*X-gal* を含む染色液で、室温または37℃付近で、約30分ないし1時間反応させた後、組織標本を1mM EDTA/PBS溶液で洗浄することによって、
- 10 β -ガラクトシダーゼ反応を停止させ、呈色を観察すればよい。また、常法に従い、*lacZ* をコードするmRNAを検出してもよい。

上記スクリーニング方法を用いて得られる化合物またはその塩は、上記した試験化合物から選ばれた化合物であり、本発明のDNAに対するプロモーター活性を促進または阻害する化合物である。

- 20 該スクリーニング方法で得られた化合物は塩を形成していてもよく、該化合物の塩としては、生理学的に許容される酸 (例、無機酸) や塩基 (例、有機酸) 等との塩が用いられ、とりわけ生理学的に許容される酸付加塩が好ましい。この様な塩としては、例えば、無機酸 (例えば、塩酸、リン酸、臭化水素酸、硫酸) との塩、あるいは有機酸 (例えば、酢酸、ギ酸、プロピオン酸、フマル酸、マレイン酸、コハク酸、酒石酸、クエン酸、リンゴ酸、蔞酸、安息香酸、メタンスルホン酸、ベンゼンスルホン酸) との塩等が用いられる。

本発明のDNAに対するプロモーター活性を促進する化合物またはその塩は、本発

明のポリペプチドの発現を促進し、該ポリペプチドの機能を促進することができるので、例えば、炭水化物などのエネルギー源の代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等の種々の疾病に対する安全で低毒性な治療・予防剤等の医薬として有用である。

さらに、上記スクリーニングで得られた化合物から誘導される化合物も同様に用いることができる。

該スクリーニング方法で得られた化合物またはその塩を含有する医薬は、前記した本発明のポリペプチドまたはその塩を含有する医薬と同様にして製造することができる。

このようにして得られる製剤は、安全で低毒性であるので、例えば、哺乳動物（例えば、ヒト、ラット、マウス、モルモット、ウサギ、ヒツジ、ブタ、ウシ、ウマ、ネコ、イヌ、サル等）に対して投与することができる。

該化合物またはその塩の投与量は、対象疾患、投与対象、投与ルート等により差異はあるが、例えば、代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等の治療目的で本発明のDNAに対するプロモーター活性を促進する化合物を経口投与する場合、一般的に成人（体重60kgとして）においては、一日につき該化合物を約0.01～1000mg、好ましくは約0.1～1000mg、さらに好ましくは約1.0～200mg、より好ましくは約1.0～50mg投与する。非経口的に投与する場合は、該化合物の1回投与量は投与対象、

対象疾患等によっても異なるが、例えば、代謝調節（糖代謝、脂質代謝など）異常（例えば糖尿病、肥満症など）、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常（例えば強皮症など）、組織の線維化（例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など）、循環器障害（末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など）、動脈硬化、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患（例えばアレルギー、炎症、自己免疫疾患等）、血管新生障害等の治療目的で本発明のDNAに対するプロモーター活性を促進する化合物を注射剤の形で通常成人（60kgとして）に投与する場合、一日につき該化合物を約0.01～30mg程度、好ましくは約0.1～20mg程度、より好ましくは約0.1～10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kg当りに換算した量を投与することができる。

一方、例えば、本発明のDNAに対するプロモーター活性を阻害する化合物を経口投与する場合、一般的に成人（体重60kgとして）においては、一日につき該化合物を約0.1～1000mg、好ましくは約1.0～200mg、より好ましくは約1.0～50mg投与する。非経口的に投与する場合は、該化合物の1回投与量は投与対象、対象疾患等によっても異なるが、本発明のDNAに対するプロモーター活性を阻害する化合物を注射剤の形で通常成人（60kgとして）に投与する場合、一日につき該化合物を約0.01～30mg程度、好ましくは約0.1～20mg程度、より好ましくは約0.1～10mg程度を静脈注射により投与するのが好都合である。他の動物の場合も、60kg当りに換算した量を投与することができる。

本明細書および図面において、塩基やアミノ酸等を略号で表示する場合、IUPAC-IUB Commission on Biochemical Nomenclature による略号あるいは当該分野における慣用略号に基づくものであり、その例を下記する。またアミノ酸に関し光学異性体があり得る場合は、特に明示しなければL体を示すものとする。

- 25 DNA : デオキシリボ核酸
cDNA : 相補的デオキシリボ核酸
A : アデニン

	T	: チミン
	G	: グアニン
	C	: シトシン
	RNA	: リボ核酸
5	mRNA	: メッセンジャーリボ核酸
	dATP	: デオキシアデノシン三リン酸
	dTTP	: デオキシチミジン三リン酸
	dGTP	: デオキシグアノシン三リン酸
	dCTP	: デオキシシチジン三リン酸
10	ATP	: アデノシン三リン酸
	EDTA	: エチレンジアミン四酢酸
	SDS	: ドデシル硫酸ナトリウム
	Gly又はG	: グリシン
	Ala又はA	: アラニン
15	Val又はV	: バリン
	Leu又はL	: ロイシン
	Ile又はI	: イソロイシン
	Ser又はS	: セリン
	Thr又はT	: スレオニン
20	Cys又はC	: システイン
	Met又はM	: メチオニン
	Glu又はE	: グルタミン酸
	Asp又はD	: アスパラギン酸
	Lys又はK	: リジン
25	Arg又はR	: アルギニン
	His又はH	: ヒスチジン
	Phe又はF	: フェニルアラニン

	Tyr又はY	: チロシン
	Trp又はW	: トリプトファン
	Pro又はP	: プロリン
	Asn又はN	: アスパラギン
5	Gln又はQ	: グルタミン
	pGlu	: ピログルタミン酸
	Hse	: ホモセリン
また、本明細書中で繁用される置換基、保護基および試薬を下記の記号で表記する。		
	Me	: メチル基
10	Et	: エチル基
	Bu	: ブチル基
	Ph	: フェニル基
	TC	: チアゾリジン-4 (R) -カルボキサミド基
	Tos	: p-トルエンスルフォニル
15	CHO	: ホルミル
	Bzl	: ベンジル
	Cl ₂ -Bzl	: 2, 6-ジクロロベンジル
	Bom	: ベンジルオキシメチル
	Z	: ベンジルオキシカルボニル
20	Cl-Z	: 2-クロロベンジルオキシカルボニル
	Br-Z	: 2-ブロモベンジルオキシカルボニル
	Boc	: t-ブトキシカルボニル
	DNP	: ジニトロフェニル
	Trt	: トリチル
25	Bom	: t-ブトキシメチル
	Fmoc	: N-9-フルオレニルメトキシカルボニル
	HOBt	: 1-ヒドロキシベンズトリアゾール

HOObt : 3,4-ジヒドロ-3-ヒドロキシ-4-オキソ-
1,2,3-ベンゾトリアジン

HONB : 1-ヒドロキシ-5-ノルボルネン-2,3-ジカルボキシイミド

DCC : N, N'-ジシクロヘキシルカルボジイミド

- 5 本願明細書の配列表の配列番号は、以下の配列を示す。

[配列番号：1]

実施例1で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：2]

実施例1及び実施例3で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

- 10 [配列番号：3]

本発明の新規タンパク質前駆体（ヒト型）のアミノ酸配列を示す。

[配列番号：4]

実施例1及び実施例2で判明した本発明の新規タンパク質前駆体（ヒト型）をコードするcDNA断片の塩基配列を示す。

- 15 [配列番号：5]

実施例2及び実施例4で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：6]

実施例4で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：7]

- 20 新規ポリペプチドのA鎖（ヒト型）のアミノ酸配列を示す

[配列番号：8]

新規ポリペプチドのB鎖（ヒト型）のアミノ酸配列を示す

[配列番号：9]

実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

- 25 [配列番号：10]

実施例2で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：11]

実施例 2 で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：12]

実施例 3 で得られた本発明の新規タンパク質前駆体（ヒト型）をコードする cDNA 断片の中のオープンリーディングフレーム（ORF）の塩基配列を示す。

5 [配列番号：13]

実施例 3 で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：14]

実施例 3 で用いられたプライマーの塩基配列を示す。

[配列番号：15]

10 A鎖（ヒト型）をコードする DNA の塩基配列を示す。

[配列番号：16]

B鎖（ヒト型）をコードする DNA の塩基配列を示す。

[配列番号：17]

本発明の新規タンパク質前駆体（ラット型）のアミノ酸配列を示す。

15 [配列番号：18]

配列番号：17 で表されるアミノ酸配列をコードする DNA の塩基配列を示す。

[配列番号：19]

A鎖（ラット型・マウス型）のアミノ酸配列を示す。

[配列番号：20]

20 A鎖（ラット型）のアミノ酸配列をコードする DNA の塩基配列を示す。

[配列番号：21]

B鎖（ラット型・マウス型）のアミノ酸配列を示す。

[配列番号：22]

B鎖（ラット型）のアミノ酸配列をコードする DNA の塩基配列を示す。

25 [配列番号：23]

本発明の新規タンパク質前駆体（マウス型）のアミノ酸配列を示す。

[配列番号：24]

配列番号：23で表されるアミノ酸配列をコードするDNAの塩基配列を示す。

[配列番号：25]

A鎖（マウス型）のアミノ酸配列をコードするDNAの塩基配列を示す。

[配列番号：26]

- 5 B鎖（マウス型）のアミノ酸配列をコードするDNAの塩基配列を示す。

[配列番号：27]

後述の実施例5で用いられたプライマーR1の塩基配列を示す。

[配列番号：28]

後述の実施例5で用いられたプライマーR2の塩基配列を示す。

- 10 [配列番号：29]

後述の実施例5で用いられたプライマーL1の塩基配列を示す。

[配列番号：30]

後述の実施例5で用いられたプライマーR8の塩基配列を示す。

[配列番号：31]

- 15 後述の実施例5で用いられたプライマーR9の塩基配列を示す。

[配列番号：32]

後述の実施例5で用いられたプライマーR6の塩基配列を示す。

[配列番号：33]

後述の実施例5で用いられたプライマーR7の塩基配列を示す。

- 20 [配列番号：34]

後述の実施例5で用いられたプライマーU1の塩基配列を示す。

[配列番号：35]

後述の実施例5で用いられたプライマーU2の塩基配列を示す。

[配列番号：36]

- 25 後述の実施例6、実施例7で用いられたプライマーUPの塩基配列を示す。

[配列番号：37]

後述の実施例6で用いられたプライマーRLの塩基配列を示す。

〔配列番号：38〕

後述の実施例7で用いられたプライマーMLの塩基配列を示す。

〔配列番号：39〕

後述の実施例6で得られたラットORFを含むDNAの塩基配列を示す。

5 〔配列番号：40〕

後述の実施例7で得られたマウスORFを含むDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：41〕

後述の実施例5で明らかになったラット型前駆体をコードするDNAのうち第1エクソン領域の塩基配列を示す。

10 〔配列番号：42〕

後述の実施例5で明らかになったラット型前駆体をコードするDNAのうち第2エクソン領域の塩基配列を示す。

〔配列番号：43〕

後述の実施例5で明らかになったマウス型前駆体をコードするDNAのうち第1エクソン領域の塩基配列を示す。

15

〔配列番号：44〕

後述の実施例5で明らかになったマウス型前駆体をコードするDNAのうち第2エクソン領域の塩基配列を示す。

〔配列番号：45〕

20 本発明の新規タンパク質前駆体（ブタ型）のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：46〕

配列番号：45で表されるアミノ酸配列をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：47〕

A鎖（ブタ型）のアミノ酸配列を示す。

25 〔配列番号：48〕

A鎖（ブタ型）のアミノ酸配列をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：49〕

B鎖（ブタ型）のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：50〕

B鎖（ブタ型）のアミノ酸配列をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：51〕

- 5 本発明の新規タンパク質前駆体（ラット型バリエント）のアミノ酸配列を示す。

〔配列番号：52〕

配列番号：51で表されるアミノ酸配列をコードするDNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：53〕

後述の実施例8で用いられたセンス鎖プライマーex1F1の塩基配列を示す。

- 10 〔配列番号：54〕

後述の実施例8で用いられたアンチセンス鎖プライマーex1R1の塩基配列を示す。

〔配列番号：55〕

後述の実施例8で得られたブタ型前駆体タンパク質のN末端からシグナルペプチドを経てB鎖ペプチドまでをコードするDNAの塩基配列を示す。

- 15 〔配列番号：56〕

後述の実施例8で得られたPCR産物の塩基配列を示す。

〔配列番号：57〕

後述の実施例8で用いられたオリゴDNA (P0Rex1F1) の塩基配列を示す。

〔配列番号：58〕

- 20 後述の実施例8で用いられたオリゴDNA (P0Rex1F2) の塩基配列を示す。

〔配列番号：59〕

後述の実施例8で明らかになったブタ型前駆体をコードするDNAのうち第1エクソン領域の塩基配列を示す。

〔配列番号：60〕

- 25 後述の実施例8で明らかになったブタ型前駆体をコードするDNAのうち第2エクソン領域の塩基配列を示す。

〔配列番号：61〕

後述の実施例 9 で明らかになったラット型前駆体バリエントをコードするオープンリーディングフレーム (ORF) を含む DNA の塩基配列を示す。

[配列番号 : 6 2]

- 5 後述の実施例 9 で明らかになったラット型前駆体バリエントの一部をコードする DNA の塩基配列を示す。

[配列番号 : 6 3]

後述の実施例 9 で明らかになった配列番号 : 6 2 で表される DNA 塩基配列でコードされるアミノ酸配列を示す。

[配列番号 : 6 4]

- 10 後述の実施例 1 9 で用いられたセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

[配列番号 : 6 5]

後述の実施例 1 9 で用いられたアンチセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

[配列番号 : 6 6]

後述の実施例 1 9 で用いられたセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

- 15 [配列番号 : 6 7]

後述の実施例 1 9 で用いられたアンチセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

[配列番号 : 6 8]

後述の実施例 1 9 で得られた融合蛋白質をコードする DNA の塩基配列を示す。

[配列番号 : 6 9]

- 20 後述の実施例 1 9 で得られた融合蛋白質のアミノ酸配列を示す。

[配列番号 : 7 0]

後述の実施例 2 3 で用いられたセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

[配列番号 : 7 1]

後述の実施例 2 3 で用いられたアンチセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

- 25 [配列番号 : 7 2]

後述の実施例 2 3 で用いられた TaqMan プローブのオリゴ DNA 部分の塩基配列を示す。

〔配列番号：73〕

後述の実施例23で用いられたセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：74〕

後述の実施例23で用いられたアンチセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

5 〔配列番号：75〕

後述の実施例23で用いられたTaqManプローブのオリゴDNA部分の塩基配列を示す。

〔配列番号：76〕

後述の実施例23で用いられたセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

10 〔配列番号：77〕

後述の実施例23で用いられたアンチセンス鎖プライマーの塩基配列を示す。

〔配列番号：78〕

後述の実施例23で用いられたTaqManプローブのオリゴDNA部分の塩基配列を示す。

15 〔配列番号：79〕

後述の実施例29で用いられた合成DNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：80〕

後述の実施例29で用いられた合成DNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：81〕

20 後述の実施例29で用いられた合成DNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：82〕

後述の実施例29で用いられた合成DNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：83〕

後述の実施例29で用いられた合成DNAの塩基配列を示す。

25 〔配列番号：84〕

後述の実施例30で用いられた合成DNAの塩基配列を示す。

〔配列番号：85〕

後述の実施例 30 で用いられた合成 DNA の塩基配列を示す。

〔配列番号：86〕

後述の実施例 30 で用いられた合成 DNA の塩基配列を示す。

- 後述の実施例 1 で得られた形質転換体エシェリヒア コリ (*Escherichia coli*) INV
- 5 $\alpha F'$ /pVH7U5Lh は、2000 年 4 月 12 日から日本国茨城県つくば市東 1-1-3、
通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所 (NIBH) に寄託番号 FERM BP-7130 として寄託されており、2000 年 4 月 18 日から日本国大阪府大阪市
十三本町 2-17-85、財団法人・発酵研究所 (IFO) に寄託番号 IFO 16
423 として寄託されている。後述の実施例 3 で得られた形質転換体エシェリヒア
- 10 コリ (*Escherichia coli*) INV $\alpha F'$ /pVHNC5Lh は、2000 年 4 月 18 日から日本国
茨城県つくば市東 1-1-3、通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所 (NIBH) に寄託番号 FERM BP-7139 として寄託されており、2000 年 4 月
18 日から日本国大阪府大阪市十三本町 2-17-85、財団法人・発酵研究所 (IFO) に寄託番号 IFO 16424 として寄託されている。後述の実施例 6 で得ら
- 15 れたプラスミド pVHUPTr は、2000 年 7 月 3 日から日本国茨城県つくば市東 1-1-
3、通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所 (NIBH) に寄託番号 FERM
BP-7204 として寄託されている。後述の実施例 6 で得られた形質転換体エ
シェリヒア コリ (*Escherichia coli*) TOP10/pVHUPTr は、2000 年 7 月 17 日か
ら日本国大阪府大阪市十三本町 2-17-85、財団法人・発酵研究所 (IFO) に
- 20 寄託番号 IFO 16455 として寄託されている。後述の実施例 7 で得られたプラ
スミド pVHUPtm は、2000 年 7 月 3 日から日本国茨城県つくば市東 1-1-3、通
商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所 (NIBH) に寄託番号 FERM BP
-7205 として寄託されている。後述の実施例 7 で得られた形質転換体エシェリヒ
ア コリ (*Escherichia coli*) TOP10/pVHUPtm は、2000 年 7 月 17 日から日本国
- 25 大阪府大阪市十三本町 2-17-85、財団法人・発酵研究所 (IFO) に寄託番号
IFO 16454 として寄託されている。後述の実施例 9 で得られた形質転換体エ
シェリヒア コリ (*Escherichia coli*) TOP10/pVHABDr は、2000 年 8 月 10 日か

ら日本国茨城県つくば市東1-1-3、通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所(NIBH)に寄託番号FERM BP-7268として寄託されており、2000年8月3日から日本国大阪府大阪市十三本町2-17-85、財団法人・発酵研究所(IFO)に寄託番号IFO 16461として寄託されている。後述の実施例1
5 9で得られた形質転換体エシェリヒア コリ (Escherichia coli) BL21-Gold (DE3) /pETVHMMhは、2001年2月1日から日本国大阪府大阪市十三本町2-17-85、財団法人・発酵研究所(IFO)に寄託番号IFO 16531として寄託されている。後述の実施例14で得られたハイブリドーマ HK4-144-10は、2001年3月26日から茨城県つくば市東1-1-3、日本国経済産業省産業技術総合研究所生命工
10 学工業技術研究所(NIBH)に寄託番号FERM BP-7520として寄託されている。

実施例

以下に、実施例を挙げて本発明を具体的に説明するが、本発明はそれらに限定されるものではない。なお、大腸菌を用いての遺伝子操作は、モレキュラー・クローニン
15 グ (Molecular cloning) に記載されている方法に従った。

実施例1

新規ポリペプチドをコードするcDNAのクローニング

本発明の新規ポリペプチドをコードするcDNAは以下のようなPCR法により取得した。配列番号:1で表されるオリゴDNA (CTGGCGGTATGGGTG
20 CTGAC)をセンス鎖プライマーとして、配列番号:2で表されるオリゴDNA (ACTGGGGGCATTGGTCCTGGTG)をアンチセンス鎖プライマーとして各々5 pmol、100mM トリス・塩酸緩衝液 (pH9.0) 5 μ l、500mM 塩化カリウム溶液 5 μ l、2.5mM 塩化マグネシウム溶液 3 μ l、2.5mM デオキシリボヌクレオチド溶液 4 μ l、鋳型DNAとしてHuman Testis
25 polyA⁺RNA (クロンテック (株))より調製したcDNA溶液 1 μ l、およびTaKaRa TaqTM 0.5 μ lを含む混合液50 μ lを調製し、TaKaRa PCR Thermal Cycler MP (宝酒造(株))を用いて最初に95℃で

1分間置いた後、95℃で30秒、65℃で1分、72℃で1分を1サイクルとして35サイクル各反応を繰り返し、さらに72℃、10分間反応させるプログラムでPCR反応を行った。反応終了液を1.0%アガロースゲルを用いて電気泳動後エチジウムブロマイド染色し、分子量マーカー換算で0.45 kb付近の位置にPCR反応で増幅されたDNAに対応するバンドを確認した。次にGENE CLEAN SPIN KIT (BIO101社)を用いて該DNA断片を回収し、塩基配列を決定する為にpCR (登録商標) 2.1 (インピトロジェン社)を用いてTAクローニングし、該プラスミドを大腸菌INV α F'株のコンピテントセルに導入した。アンピシリン含有LB寒天培地上で出現するアンピシリン耐性形質転換株のコロニーの中から外来DNA断片が挿入されていたプラスミドを保持していたクローンを選択し、該プラスミドDNA、pVH7U5Lhを調製した。挿入DNAの塩基配列を決定するため、pVH7U5Lhを鋳型DNA、上記の配列番号: 1で表されるオリゴDNAと上記の配列番号: 2で表されるオリゴDNAをシーケンスプライマーとし、ABI PRISM™ BigDye Terminator Cycle Sequencing FS Ready Reaction Kit (パーキンエルマー社)を用いたシーケンス反応を添付資料の条件にしたがって、TaKaRa PCR Thermal Cycler MP (宝酒造(株))で行った後、該反応試料をDNAシーケンサーABI PRISM™ 3.77 (パーキンエルマー社)で分析した。

その結果、pVH7U5Lhには、配列番号: 4で示される49番目から494番目に相当する塩基配列、すなわち配列番号: 3で表される142個のアミノ酸からなる新規ポリペプチドのうち、N末端の9アミノ酸残基を除くC末端側の133残基のアミノ酸配列に相当する領域をコードしていることが判明した。該当部分のアミノ酸配列には、インスリン/IGF/リラキシシンファミリーに特徴的な一次構造(N末端の疎水性領域、塩基性アミノ酸残基で挟まれ、かつCys残基を有するA鎖(配列番号: 7)及びB鎖(配列番号: 8))が見られた。

こうして得られたプラスミドpVH7U5Lhを大腸菌INV α F'に導入し、形質転換体*Escherichia coli* INV α F'/pVH7U5Lhを得た。

実施例2 新規ポリペプチドをコードする cDNA の5' RACE及び3' RACE解析

以下の要領で5' RACE (Rapid Amplification of cDNA End) PCR及び3' RACE PCRを行うことにより、新規ポリペプチドをコードする完全長cDNAの解析を行った。RACE PCRの鋳型DNAには、MarathonTM-Ready cDNA Human Testis (ク
5 ロンテック社)を用いた。実施例1で得られたpVH7U5Lhの挿入DNA配列を
基に、5' RACE PCRの一次PCR反応では、配列番号：9で示されるオリゴDNA
をアンチセンス鎖プライマーとして、MarathonTM-Ready cDNA Human Testis添付
のAP1をセンス鎖プライマーとして使用した。続くnested PCRでは、配列番号：
10 10で示されるオリゴDNAをアンチセンス鎖プライマーとして、MarathonTM-Ready
cDNA Human Testis添付のAP2をセンス鎖プライマーとして使用した。反応条
件は、キットに付属の使用説明書に従って行い、PCRのサイクルは1回目が35回、
続くnested PCRは20回で行った。増幅されたPCR断片を2.0%アガロース
ゲルを用いて分離し、電気泳動溶出で回収した後、配列番号：10で表される合成D
NAをシークエンス用プライマーに用いて、直接該PCR断片の塩基配列を決定した。
15 その結果、配列番号：4で示される1番目から48番目に相当する塩基配列、及び配
列番号：3で示される1番目から9番目に相当するアミノ酸配列が新たに明らかにな
った。

次に実施例1で得られたpVH7U5Lhの挿入DNA配列を基に3' RACE PCR
を以下の要領で行った。一次PCR反応では、センス鎖プライマーとして配列番号：
20 5で表されるオリゴDNAを、またアンチセンス鎖プライマーとしてはMarathonTM-
Ready cDNA Human Testis添付のAP1を用い、続くnested PCRでは、セン
ス鎖プライマーとして配列番号：11で表されるオリゴDNAを、またアンチセンス
鎖プライマーとしてはMarathonTM-Ready cDNA Human Testis添付のAP2を用い
て反応を行った。反応終了液を2.0%アガロースゲルを用いて電気泳動し、エチジ
25 ウムブロマイド染色したところ、0.7kbの位置にRACE PCR産物としてバンド
が検出された。そこで、該DNA断片をキアquickゲルエクストラクションキット
(キアゲン社)を用いて回収、精製し、塩基配列を決定する為にpCR (登録商標)

2.1-TOP0 (インビトロジェン社) を用いてTAクローニングし、該プラスミドを大腸菌DH5 α 株のコンピテントセルに導入した。アンピシリン含有LB寒天培地上で出現してきたアンピシリン耐性形質転換株のコロニーの中から外来DNA断片が挿入されていたプラスミドを保持していたクローン4株を選択し、各プラスミドDNAを調製後、挿入DNA断片の塩基配列を決定した。その結果、全てのクローンのプラスミドに、配列番号：11で表されるnested primerを起点とする配列番号：4で示される413番目から1061番目に相当する塩基配列に続きさらにその3'側にポリA配列が附加したDNA断片が挿入されていることがわかった。以上の結果から、配列番号：4のオープンリーディングフレームが明らかとなり、該オープンリーディングフレームにコードされている配列番号：3で表されるタンパク質の特徴(シグナル配列、塩基性アミノ酸残基で挟まれ、かつCys残基を有するA鎖(配列番号：7)及びB鎖(配列番号：8))から、本発明の新規タンパク質は、インスリン/IGF/リラキシンファミリーに属する新しい分泌性生体機能調節タンパク質の前駆体であることが判明した(図1)。

15 実施例3 新規ポリペプチド(前駆体ポリペプチド)をコードする全長cDNAのクローニング

本発明の新規ポリペプチド(前駆体ポリペプチド)をコードする全長cDNAは以下のような5'-RACE法により取得した。

5'-RACE System(GIBCO BRL社)を用いて、実施例1で得られたpVH7U5Lhの挿入DNA配列を基に作製した配列番号：13で表されるオリゴDNA(GGCAGGGGTCTCTGTGT)をプライマーとし、鋳型としてHuman Testis polyA⁺ RNA(クロンテック(株))を用いた逆転写反応によりcDNA溶液を調製した。このcDNAを鋳型とし、センス鎖プライマーとして5'-RACE System添付のAAPを、アンチセンス鎖プライマーとして上記の配列番号：13で表されるオリゴDNAを用いて一次PCR反応を行った。次にセンス鎖プライマーとして、実施例1で得られたpVH7U5Lhの挿入DNA配列を基に作製した配列番号：14で表されるオリゴDNA(TTCAAAGCATCTCCGTCCA

GC) を、アンチセンス鎖プライマーとして前記の配列番号：2で表されるオリゴDNA (ACTGGGGGCATTGGTCCTGGTG) を用いてnested PCRを行った。この反応終了液を1.0%アガロースゲルを用いて電気泳動し、エチジウムブロマイド染色したところ、0.5 kbの位置にバンドが検出された。次に該DNA

5 断片をGENE CLEAN SPIN KIT (BIO101社) を用いて回収し、塩基配列を決定するためにpCR (登録商標) 2.1 (インビトロジェン社) を用いてTAクローニングし、該プラスミドを大腸菌INV α F'株のコンピテントセルに導入した。アンピシリン含有LB寒天培地上で出現するアンピシリン耐性形質転換株のコロニーの中から外来DNA断片が挿入されていたプラスミドを保持していたクロー
10 ンを選択し、該プラスミドDNA、pVHNC5Lhを調製した。挿入DNAの塩基配列を決定するため、pVHNC5Lhを鋳型DNA、配列番号：14で表されるオリゴDNA (TTCAAAGCATCTCCGTCCAGC) と配列番号：2で表されるオリゴDNA (ACTGGGGGCATTGGTCCTGGTG) をシーケンスプライマーとし、ABI PRISM™ BigDye Terminator Cycle Sequencing FS Ready Reaction Kit (パーキン
15 エルマー社) を用いたシーケンス反応を添付資料の条件にしたがって、TaKaRa PCR Thermal Cycler MP (宝酒造(株)) で行った後、該反応試料をDNAシーケンサーABI PRISM™ 377 (パーキンエルマー社) で分析した。

20 その結果、pVHNC5Lhには、配列番号：4で示される1番目から494番目に相当する塩基配列、すなわち配列番号：3で表される全142個のアミノ酸からなる新規ポリペプチドをコードするオープンリーディングフレーム (ORF) が含まれることが判明した。(図1)。

こうして得られたプラスミドpVHNC5Lhを大腸菌INV α F'に導入し、形質
25 転換体*Escherichia coli* INV α F' / pVHNC5Lhを得た。

実施例4 新規ポリペプチドの組織発現分布の解析

以下に示すPCR法によって新規ポリペプチドの発現組織を調べた。まず、配列番

号：5で表されるオリゴDNA (CCGGATGCAGATGCTGATGAA) を
センス鎖プライマーとして、配列番号：6で表されるオリゴDNA (TGGTCAA
AGGGCAGGGTTGG) をアンチセンス鎖プライマーとして各々2.5 pmol
1、100mM トリス・塩酸緩衝液 (pH9.0) 2.5 μ l、500mM 塩化カ
リウム溶液 2.5 μ l、25mM 塩化マグネシウム溶液 1.5 μ l、2.5mM デ
5 オキシリボヌクレオチド溶液 2 μ l、鋳型DNAとしてHuman multiple
tissue cDNA (MTC™) panels (クロンテック (株)) の
各組織別cDNA溶液 1 μ l、およびTaKaRa Taq™ 0.25 μ lを含む混
合液25 μ lを調製し、TaKaRa PCR Thermal Cycler MP (宝
10 酒造(株))を用いて最初に95℃で1分間置いた後、95℃で30秒、66℃で1分、
72℃で1分を1サイクルとして35サイクル各反応を繰り返すプログラムでPCR
反応を行った。反応終了液を1.5%アガロースゲルを用いて電気泳動後、アガロ
ースゲルをエチジウムブロマイド染色し増幅産物の有無を調べた。その結果、新規ポ
リペプチドをコードするDNAに由来する0.45kbのDNA断片が主に胎盤、肺、
15 精巣、下垂体などの反応液から検出されたことから、本新規ポリペプチドがこれらの
生体組織で発現していることが判った (図2)。

実施例5 新規ポリペプチド (前駆体ポリペプチド) のラットカウンターパートおよ
びマウスカウンターパートをコードする染色体遺伝子およびcDNAの配列解析

20 実施例3で得られたヒト由来新規ポリペプチド (前駆体ポリペプチド) のラットカ
ウンターパート及びマウスカウンターパートをコードするcDNAをクローニングする
ため、まず両動物種における染色体遺伝子の構造を下記のようなgenome walking法で
解析した。被検材料としては、ラット染色体DNAについてはRat GenomeWalker™ Kit
(クロンテック社)を、またマウス染色体DNAについてはMouse GenomeWalker™ Kit
25 (クロンテック社)を用いた。方法はPCR反应用の酵素としてTaKaRa Ex Taq™ (宝
酒造)を用いた点を除いては各キットの添付資料に従った。1回目の5' 上流方向へ
のgenome walkingを行うにあたって、まず、配列番号：12で表されるヒト新規ポリ

ペプチド（前駆体ポリペプチド）をコードするcDNAの塩基配列をクエリー（query）にしてpublic EST（Expressed Sequence Tag）データベースから見出された、該ポリペプチドのラットカウンターパートをコードするcDNAの3'側の一部の領域を含むと考えられるEST、AW523625およびAW521175の塩基配列を基に、これらの塩基配列の一部に相補的な配列の3種のオリゴDNA（R 1（配列番号：27）、R 2（配列番号：28）、L 1（配列番号：29））を化学合成し、gene specific primerとした。その結果、ラット染色体DNAに関しては、1st PCRではL 1、続くnested PCRでR 2を用いた反応系で、またマウス染色体DNAに関しては1st PCRではR 1、続くnested PCRでR 2を用いた反応系でそれぞれ特異的な増幅DNA断片を得た。これらのDNA断片について、アダプタープライマー（AP2）配列を末端とする側の各ゲノム由来の塩基配列を既述の実施例の方法に準拠して決定し、その配列を基に、さらに2回目の5'上流方向へのgenome walkingを進めるために新たなgene specific primerを設計した。すなわち、ラット染色体DNAに関しては、1st PCR用にR 8（配列番号：30）、nested PCR用にR 9（配列番号：31）、またマウス染色体DNAに関しては、1st PCR用にR 6（配列番号：32）、nested PCR用にR 7（配列番号：33）の計4種のオリゴDNAである。これらのプライマーを用いて上述のRat GenomeWalker™ Kit、Mouse GenomeWalker™ Kitの各DNAサンプルに対して再度同様な条件でPCR反応を行ったところ、マウス、ラット各々について特異的な増幅DNA断片が新たに得られた。そこで、先の1回目のgenome walkingで得られたDNA断片共々、各増幅DNA断片の塩基配列を決定し、実施例3で得られた本発明ヒト新規ポリペプチド（前駆体ポリペプチド）をコードするcDNAの塩基配列との相同性を比較しながら構造解析した。

その結果、新規ポリペプチド（前駆体ポリペプチド）のラットカウンターパートは、以上の実験で判明したゲノムの塩基配列と上述のパブリックEST配列（AW523625及びAW521175）から、配列番号：18で示される420塩基のDNAでコードされる配列番号：17で示される140個のアミノ酸残基からなるポリペプチドであること、また該遺伝子はラット染色体上で1つの介在配列を挟んで2つのエクソン(exon)から構成され、420塩基のうち、第1エクソンには配列番号：41で示される184塩基が、第2エクソ

ンには配列番号：42で示される236塩基がコードされていることが明らかとなった。該ポリペプチドにはヒト新規ポリペプチド（前駆体ポリペプチド）同様にインスリン／IGF／リラキシンファミリーに特徴的な配列、即ちシグナル配列、塩基性アミノ酸残基で挟まれ、かつCys残基を有するA鎖（配列番号：19）およびB鎖（配列番号：21）が含まれていた。また、該ラット新規ポリペプチドのヒト新規ポリペプチドとの相同性は75.0%であった。

また、マウスについても、上記実験で本件新規ポリペプチドカウンターパート遺伝子の5'側の領域と考えられる配列が得られたことから、次に残る3'側の配列とmRNAとしての発現を併せて調べるための3' RACE PCRを行った。RACE PCRの鋳型DNAには MarathonTM-Ready cDNA Mouse Testis（クロンテック社）を用い、gene specific primerとして、1回目のgenome walkingで得られた第2エクソン相当領域の配列から、2種のオリゴDNA（U1（配列番号：34）、U2（配列番号：35））を設計して各々化学合成した。、1st PCR反応においては、U1をセンス鎖プライマーとして、また MarathonTM-Ready cDNA Mouse Testis添付のAP1をアンチセンス鎖プライマーとして 10 用い、続くnested PCR反応においてはU2をセンス鎖プライマーとして、また MarathonTM-Ready cDNA Mouse Testis添付のAP2をアンチセンス鎖プライマーとして 15 用いた。これらのPCR反応の結果、単一のDNA断片が最終増幅産物として得られ、既述の方法に準じて塩基配列を決定したところ、該DNA断片にはU2を起点としてマウス第2エクソン相当領域の塩基配列が終止コドンまで含まれ、さらにその3'側の非翻訳領域末端にはポリA付加シグナル配列とポリA配列が存在していた。このcDNA部分配列と本実施例で得たマウス染色体DNA断片の一次構造から、新規ポリペプチド（前駆体ポリペプチド）のマウスカウンターパートは配列番号：24で示される423塩基のDNAでコードされる配列番号：23で示される141個のアミノ酸残基からなるポリペプチドであること、また該遺伝子はラット同様、染色体上で1つの介在配列を挟んで2つのエクソン(exon)から構成され、423塩基のうち、第1エクソンには配列番号：43 25 で示される187塩基が、第2エクソンには配列番号：44で示される236塩基がコードされていることが明らかとなった。該ポリペプチドにはヒト新規ポリペプチド、また

上記ラット新規ポリペプチド同様にインスリン／IGF／リラキシンファミリーに特徴的な配列、即ちシグナル配列、塩基性アミノ酸残基で挟まれ、かつCys残基を有するA鎖（配列番号：19）およびB鎖（配列番号：21）が含まれていた。また、該マウス新規ポリペプチドのヒト新規ポリペプチド、ラット新規ポリペプチドとの相同性はそれぞれ77.3%、92.1%であり、A鎖及びB鎖のアミノ酸配列は上述したラット由来のそれと完全に一致していた。

実施例6 新規ポリペプチド（前駆体ポリペプチド）のラットカウンターパートをコードする完全長cDNAのクローニング

10 本発明の新規ポリペプチドラットカウンターパートをコードする完全長cDNAは以下の要領でPCRを行うことにより取得した。

まず、センス鎖プライマーとして、実施例5で得られた新規ポリペプチドマウスカウンターパート遺伝子の5'側非翻訳領域塩基配列を基に化学合成したオリゴDNA（UP（配列番号：36））を、またアンチセンス鎖プライマーとして、実施例5記載のpublic EST、AW523625およびAW521175の塩基配列を基に化学合成したオリゴDNA（RL（配列番号：37））を各々5 pmol、100mM トリス・塩酸緩衝液（pH8.3）5 μ l、500mM 塩化カリウム溶液 5 μ l、25mM 塩化マグネシウム溶液 3 μ l、2.5mM デオキシリボヌクレオチド溶液 4 μ l、鋳型DNAとしてSDラット（9週齢）精巣由来total RNAより調製したcDNA溶液 4 μ l、およびTaKaRa TaqTM（宝酒造（株））0.5 μ lを含む混合液50 μ lを調製した。次に該混合液に対して、TaKaRa PCR Thermal Cycler MP（宝酒造（株））を用いて、最初に95℃で1分間置いた後、95℃で30秒、67℃で1分、72℃で1分を1サイクルとして40サイクル各反応を繰り返す、さらに72℃で10分間反応させるプログラムでPCR反応を行った。反応終了液を1.0%アガロースゲルを用いて電気泳動後、エチジウムブロマイド染色し、分子量マーカー換算で0.45 kb付近の位置にPCR反応で増幅されたDNAに対応するバンドを確認した。次にGENE CLEAN SPIN KIT（BIO

101社)を用いて該DNA断片を回収し、塩基配列を決定する為にPCR(登録商標)2.1-TOPO(インビトロジェン社)にTAクローニングし、該プラスミドを大腸菌TOP10株のコンピテントセル(インビトロジェン社)に導入した。アンピシリン含有LB寒天平板培地上の培養で出現してきたアンピシリン耐性形質転換株のコロニーの中から外来DNA断片が挿入されていたプラスミドを保持していたクローンを選択し、該クローンよりプラスミドDNA、pVHUPTrを調製し、挿入DNA断片の塩基配列を決定した。

その結果、pVHUPTrには、配列番号:17で示される140個のアミノ酸からなる新規ポリペプチド前駆体のラットカウンターパートをコードする配列番号:18で示される420塩基からなるオープンリーディングフレーム(ORF)を含む配列番号:39で示される470塩基対のDNA断片が含まれることが判明した。

こうして得られたラット新規ポリペプチド(前駆体タンパク質)をコードするDNAを保持するプラスミドpVHUPTrを大腸菌(*Escherichia coli*) TOP10に導入し、形質転換体*Escherichia coli* TOP10/pVHUPTrを得た。

実施例7 新規ポリペプチド(前駆体タンパク質)のマウスカウンターパートをコードする完全長cDNAのクローニング

本発明の新規ポリペプチドマウスカウンターパートをコードする完全長cDNAは以下の要領でPCRを行うことにより取得した。

まず、センス鎖プライマーとして、実施例5で得られた新規ポリペプチドマウスカウンターパート遺伝子の5'側非翻訳領域塩基配列を基に化学合成したオリゴDNA(UP(配列番号:36))を、またアンチセンス鎖プライマーとして、実施例5で得られたマウスcDNA部分配列を基に化学合成したオリゴDNA(ML(配列番号:38))を各々5 pmol、100 mM トリス・塩酸緩衝液(pH 8.3) 5 μ l、500 mM 塩化カリウム溶液 5 μ l、25 mM 塩化マグネシウム溶液 3 μ l、2.5 mM デオキシリボヌクレオチド溶液 4 μ l、鋳型DNAとしてMarathon

TM-Ready cDNA Mouse Testis (クロンテック社) 4 μ l、およびTaKaRa TaqTM (宝酒造(株)) 0.5 μ lを含む混合液50 μ lを調製した。次に該混合液に対して、TaKaRa PCR Thermal Cycler MP (宝酒造(株))を用いて、最初に95℃で1分間置いた後、95℃で30秒、67℃で1分、72℃
5 で1分を1サイクルとして40サイクル各反応を繰り返し、さらに72℃で10分間反応させるプログラムでPCR反応を行った。反応終了液を1.0%アガロースゲルを用いて電気泳動後、エチジウムブロマイド染色し、分子量マーカー換算で0.45 kb付近の位置にPCR反応で増幅されたDNAに対応するバンドを確認した。次に GENE CLEAN SPIN KIT (BIO101社)を用いて該DNA断片を
10 回収し、塩基配列を決定する為にpCR (登録商標) 2.1-TOPO (インビトロジェン社)にTAクローニングし、該プラスミドを大腸菌TOP10株のコンピテントセル (インビトロジェン社)に導入した。アンピシリン含有LB寒天平板培地中の培養で出現してきたアンピシリン耐性形質転換株のコロニーの中から外来DNA断片が挿入されていたプラスミドを保持していたクローンを選択し、該クローンよりプ
15 ラスミドDNA、pVHUP Tmを調製し、挿入DNA断片の塩基配列を決定した。

その結果、pVHUP Tmには、配列番号: 23で示される141個のアミノ酸からなる新規ポリペプチド前駆体のマウスカウンターパートをコードする配列番号: 24で示される423塩基からなるオープンリーディングフレーム (ORF) を含む配列番号: 40で示される475塩基対のDNA断片が含まれることが判明した。

20 こうして得られたマウス新規ポリペプチド (前駆体タンパク質) をコードするDNAを保持するプラスミドpVHUP Tmを大腸菌 (*Escherichia coli*) TOP10に導入し、形質転換体*Escherichia coli* TOP10/pVHUP Tmを得た。

25 実施例8 新規ポリペプチド (前駆体タンパク質) ブタカウンターパートをコードする染色体遺伝子の解析

まずブタ型新規ポリペプチド (前駆体タンパク質) の一部をコードするDNA断片を

以下のようなPCR法により取得した。即ち、配列番号：53 (ex1F1)で示されるオリゴDNAをセンス鎖プライマーとして、配列番号：54 (ex1R1)で示されるオリゴDNAをアンチセンス鎖プライマーとして各々20pmol含み、さらにPremix Taq™ (Ex Taq™ Version) (宝酒造 (株)) 20 μ l、鋳型DNAとしてブタgenomic DNA (クロンテック社、
5 #6651-1) 1 μ lを含む混合液40 μ lを調製し、サーマルサイクラー (GeneAmp™ PCR system model 9700 (PEバイオシステムズ社))を用いて、94℃、2分、続いて94℃、10秒→55℃、10秒→72℃、30秒を30サイクル繰り返し、さらに72℃、1分30秒で伸長反応させるプログラムでPCR反応を行った。反応終了液を2%アガロースゲルで電気泳動後、そのゲルをエチジウムブロマイド染色したところ、PCR反応で増幅されたDNAが単一バンドとして確認された。キアquickゲルエキストラクションキット (キアゲン社)を用いて該DNA断片を回収し、塩基配列を決定するためにpCRTM2.1-Topo (インビトロジェン社)を用いてTAクローニングし、該プラスミドを大腸菌 (*Escherichia coli*) DH5 α コンピテントセル (東洋紡績 (株)) に導入した。アンピシリン含有LB寒天培地上で出現してきたアンピシリン耐性形質転換株のコロニーの中から、外来DNA断片が挿入されていたプラスミドを保持していたクローンを選択し、挿入DNAの塩基配列を決定するため、アンピシリン存在下で再培養したクローン菌体から調製した該プラスミドを鋳型DNA、市販プライマーDNA (PRM-007, PRM-008 (東洋紡績 (株)))をシーケンスプライマーとし、ABI PRISM™ BigDye Terminator Cycle Sequencing FS Ready Reaction Kit (PEバイオシステムズ社)を用いたシーケンス反応を添付資料の条件に準拠してサーマルサイクラー (GeneAmp™ PCR system model 9700 (PEバイオシステムズ社))で行った後、該反応試料をDNAシーケンサーABI PRISM 377 (PEバイオシステムズ社)で分析した。

その結果、該PCR産物は、上記プライマー配列を両末端に有し、かつその内側にはブタ型前駆体タンパク質のN末端からシグナルペプチドを経てB鎖ペプチドまで
25 をコードする配列番号：55で示される塩基配列を含む配列番号：56で示される239塩基対のDNAを含むDNA断片であることが判明した。そこで、次にブタ型前駆体タンパク質をコードする染色体遺伝子について、さらに下流(3')側の構造を調べ

るために、genome walkingを行った。被検材料としては、上述のブタgenomic DNAに対しUniversal GenomeWalker™ Kit (クロンテック社) で加工したGenomeWalkerライブラリーDNAを用い、方法は実施例5におけるRat GenomeWalker™ Kit及びMouse GenomeWalker™ Kit (クロンテック社) 適用の際のそれに準拠した。まずgene specific primerとして、配列番号: 56で示される塩基配列の一部にあたる2種のオリゴDNA (PORex1F1 (配列番号: 57)、PORex1F2 (配列番号: 58)) をそれぞれ化学合成し、PORex1F1を1st PCR反応時に、PORex1F2をnested PCR反応時にそれぞれ用いた。nested PCR反応後に得られた増幅DNA断片について、上述の方法に準じて塩基配列を決定し、PORex1F2プライマー配列部位を起点としてヒト、マウス及びラットの前駆体タンパク質をコードするcDNAの塩基配列との相同性を比較しながらその塩基配列を解析した。その結果、判明したゲノムの一次構造から、新規ポリペプチド (前駆体タンパク質) のブタカウンターパートは配列番号: 46で示される420塩基のDNAでコードされる配列番号: 45で示される140個のアミノ酸残基からなるポリペプチドであること、また該遺伝子はブタ染色体上で1つの介在配列を挟んで2つのエクソン(exon)から構成され、420塩基のうち、第1エクソンには配列番号: 59で示される193塩基が、第2エクソンには配列番号: 60で示される227塩基がコードされていることが明らかとなった。該ポリペプチドにはヒト新規ポリペプチド (前駆体タンパク質) 同様にインスリン/IGF/リラキシンファミリーに特徴的な配列、即ちシグナル配列、塩基性アミノ酸残基で挟まれ、かつCys残基を有するA鎖 (配列番号: 47) およびB鎖 (配列番号: 49) が含まれていた。また、該ブタ新規ポリペプチドのヒト前駆体タンパク質、マウス前駆体タンパク質及びラット前駆体タンパク質とのアミノ酸レベルでの相同性はそれぞれ77.1%、70.0%、67.1%であった。

実施例9 ラット腸間膜脂肪組織由来新規ポリペプチド (前駆体ポリペプチド) バリエーションをコードする全長cDNAのクローニング

ラット腸間膜脂肪組織由来新規ポリペプチド (前駆体ポリペプチド) バリエーションをコードする全長cDNAは以下のようなPCR法により取得した。

まず、実施例6で用いたオリゴDNAのうち、UP（配列番号：36）をセンス鎖プライマーとして、またRL（配列番号：37）をアンチセンス鎖プライマーとして各々5 pmol、100mM トリス・塩酸緩衝液（pH8.3）5 μ l、500mM 塩化カリウム溶液 5 μ l、25mM 塩化マグネシウム溶液 3 μ l、2.5mM デオキシリボヌクレオチド溶液4 μ l、鋳型DNAとしてラット腸間膜脂肪組織由来 total RNAより調製したcDNA溶液 1 μ l、およびTaKaRa TaqTM（宝酒造（株））0.5 μ lを含む混合液50 μ lを調製した。次にTaKaRa PCR Thermal Cycler MP（宝酒造（株））を用いて、最初に95℃で1分間置いた後、95℃で30秒、67℃で1分、72℃で1分を1サイクルとして35サイクル各反応を繰り返し、さらに72℃、10分間反応させるプログラムでPCR反応を行った。反応終了液を1.0%アガロースゲルを用いて電気泳動後エチジウムブロマイド染色し、分子量マーカー換算で0.6kb付近の位置にPCR反応で増幅されたDNAに対応するバンドを検出した。次にGENE CLEAN SPIN KIT（BIO101社）を用いて該DNA断片を回収し、塩基配列を決定する為にPCRTM2.1-TOPO（インビトロジェン社）を用いてTAクローニングし、該プラスミドを大腸菌TOP10株のコンピテントセルに導入した。アンピシリン含有LB寒天培地上で出現するアンピシリン耐性形質転換株のコロニーの中から外来DNA断片が挿入されていたプラスミドを保持していたクローンを選択し、該プラスミドDNA、pVHABDrを調製した。挿入DNAの塩基配列を決定するため、pVHABDrを鋳型DNA、市販プライマーDNA（PRM-007, PRM008（東洋紡績（株））をシーケンスプライマーとし、ABI PRISMTM BigDye Terminator Cycle Sequencing FS Ready Reaction Kit（PEバイオシステムズ社）を用いたシーケンス反応を添付資料の条件にしたがって、サーマルサイクラー（GeneAmpTM PCR system model 9700（PEバイオシステムズ社））で行った後、該反応試料をDNAシーケンサーABI PRISM 377（PEバイオシステムズ社）で分析した。

その結果、pVHABDrには、配列番号：52で示される522塩基からなるD

NAでコードされる配列番号：51で示される174個のアミノ酸残基からなる新規ポリペプチド（前駆体ポリペプチド）バリエーションをコードするオープンリーディングフレーム（ORF）を含む配列番号：61で示される572塩基対のDNA断片が挿入されていることが判明した。該ポリペプチドバリエーションには、インスリン/IGF/

5 リラキシンファミリーに特徴的な配列、すなわち実施例5及び実施例6記載の新規ポリペプチド（前駆体ポリペプチド）ラット型カウンターパートと全く同一のシグナル配列と、塩基性アミノ酸で挟まれ、かつCys残基を有するA鎖（配列番号：19）およびB鎖（配列番号：21）を有しており、かつ実施例5記載の新規ポリペプチド（前駆体ポリペプチド）ラット型カウンターパートの第1エキソンと第2エキソン間に1

10 ヶ所存在する介在配列の一部に由来する配列番号：62で示される102塩基からなるDNAでコードされる配列番号：63で示される34アミノ酸残基からなるポリペプチドが挿入された構造を有することが判明した。

こうして得られたプラスミドpVHABDrを大腸菌TOP10に導入し、形質転換体*Escherichia coli* TOP10/pVHABDrを得た。

15

実施例10 ヒト新規ポリペプチド遺伝子発現AtT20細胞株の作製

実施例3で得られた新規ポリペプチドをコードするDNA断片が挿入されたプラスミドであるpVHNC5Lhを制限酵素EcoRIで消化した後、反応終了液を1.5% アガロースゲルを用いて電気泳動し、0.15kbと0.35kbに相当する2本のバンドをゲルから回収した。

20 哺乳動物細胞発現ベクターであるpcDNA3.1 (-) (Invitrogen)をEcoRI消化し、*Cal* intestine alkaline phosphatase（宝酒造）を用いて脱リン酸化処理を施した後の反応終了液を1.5% アガロースゲルを用いて電気泳動し、約5.5kbに相当するバンドをゲルから回収した。DNA Ligation Kit ver. 2（宝酒造）を用いてこれらのDNA断片を連結させた後、その反応液を*E. coli* JM109 Competent Cells（宝酒造）に加え、形質転換

25 させた。得られたアンピシリン耐性コロニーの中からベクター挿入部位のCMVプロモーター側に0.15kb EcoRI断片、ポリAシグナル側に0.35kb EcoRI断片のトータル0.5kbのDNA断片が挿入されたプラスミドを保持したクローンを選択し、再培養した菌体か

ら該プラスミドをPlasmid Maxi Kit (QIAGEN)を用いて大量調製した。

- こうして得られたプラスミドをLipofectin (GIBCO-BRL)を用い、添付プロトコール記載の方法にしたがってマウス脳下垂体腫瘍細胞株AtT20(大日本製薬)に導入した。10%FCS、ペニシリン(100単位/ml)、ストレプトマイシン(100 μ g/ml)および500 μ g/mlのG418(和光純薬)を含むDMEM中で生育可能なコロニーを選択することにより、
- 5 ヒト新規ポリペプチド遺伝子発現AtT20細胞株を取得した。

実施例 1 1 新規ポリペプチド(ヒト型)A鎖N端ペプチドを含む免疫原の作製および免疫

- 10 上記実施例 3 で得られた新規ポリペプチド(ヒト型)のA鎖N端ペプチド、AspValLeuAlaGlyLeuSerSerSerCys(配列番号: 7のN端(1-10)部分配列: 公知手法に準じて合成した)とヘモシアニン(KLH)との複合体を作製し免疫原とした。すなわち、KLH 20mgを、0.1Mリン酸緩衝液(pH6.7) 2.0 mlに溶解させ、N-(γ -マレイミドブチリロキシ)サクシニミド(GMBS) 2.8 mgを含むDMSO溶液200 μ lと混合し、室
- 15 温で30分反応させた。2 mM EDTAを含む0.1Mリン酸緩衝液(pH6.5)で平衡化したセファデックスG-25カラムで過剰のGMBS試薬を除去した後、マレイミド基の導入されたKLH 5 mgと0.1 mlのDMSOに溶解させたA鎖N端ペプチド0.84 mgとを混合し、4℃で1夜反応させた。反応後、生理食塩水に対し、4℃で2日間透析した。

- 8週齢のBALB/C雌マウスに、上記、A鎖N端ペプチド-KLH複合体、約0.1mg/匹を完全
- 20 フロインドアジュバントとともに皮下免疫した。3週間後同量の免疫原を不完全フロインドアジュバントとともに追加免疫し、その1週間後に採血した。

実施例 1 2 西洋ワサビパーオキシダーゼ(HRP)標識化A鎖N端ペプチドの作製

- 上記、A鎖N端ペプチドとHRP(酵素免疫測定法用、ペーリンガーマンハイム社製)とを架橋し、酵素免疫測定法(EIA)の標識体とした。すなわち、HRP 23 mgを2.3 mlの0.1 Mリン酸緩衝液、pH6.7に溶解させ、GMBS 1.6 mgを含むDMF溶液0.23 mlと混合し、室温で30分間反応させたのち、2 mM EDTAを含む0.1 Mリン酸緩衝液、pH6.5で
- 25

平衡化させたセファデックスG-25カラムで分画した。このようにして作製したマレイミド基の導入されたHRP 2.3 mgとA鎖N端ペプチド1 mgとを混合し、4℃で1日反応させた。反応後、0.1 Mリン酸緩衝液、pH6.5で平衡化させたウルトロゲルAcA54（ファルマシア社製）カラムで分画し、HRP標識化A鎖N端ペプチドを得た。

5

実施例 13 A鎖N端ペプチドを免疫したマウスの抗血清中の抗体価の測定

マウス抗血清中の抗体価を以下の方法により測定した。抗マウスイムノグロブリン抗体結合マイクロプレートを作製するため、まずヤギ抗マウスイムノグロブリン抗体（IgG画分、カッペル社製）を0.1 mg/ml含む0.1 M炭酸緩衝液、pH9.6溶液を96ウェルマイクロプレートに0.1mlずつ分注し、4℃で24時間放置した。次に、プレートをリン酸緩衝生理食塩水（PBS、pH7.4）で洗浄したのち、ウェルの余剰の結合部位をふさぐため25%ブロックエース（雪印乳業社製）および0.05% NaN_3 を含むPBS、pH7.2を0.3mlずつ分注し、4℃で少なくとも24時間処理した。

上記、抗マウスイムノグロブリン抗体結合マイクロプレートの各ウェルにバッファーEC [0.2% BSA、0.4 M NaCl、0.4%ブロックエース、0.05% CHAPS [3-（（コラミドプロピル）ジメチルアンモニオ）プロパンスルホン酸]、2 mM EDTAおよび0.05% NaN_3 を含む0.02 Mリン酸緩衝液、pH7.0]で希釈したマウス抗血清0.14mlを加え4℃で16時間反応させた。次に、該プレートをPBS、pH7.4で洗浄したのち、バッファーC[1% BSA、0.4 M NaCl、および2 mM EDTAを含む0.02 Mリン酸緩衝液、pH7.0]で1000倍に希釈した上記実施例 12で作製したHRP標識A鎖N端ペプチド0.1mlを加え4℃で1日反応させた。次に、該プレートをPBS、pH7.4で洗浄したのち、固相上の酵素活性をTMBマイクロウェルパーオキシダーゼ基質システム（KIRKEGAARD & PERRY LAB. フナコシ薬品取り扱い）0.1mlを加え室温で5分間反応させることにより測定した。反応を1Mリン酸0.1mlを加え停止させたのち、450 nmの吸光度（Abs. 450）をプレートリーダー（MTP-120、コロナ社製またはMultiskan Ascent、Labsystems社製）で測定した。結果を図4に示す。免疫した8匹のマウス全てにA鎖N端ペプチドに対する抗体価の上昇が認められた。

25

実施例 14 抗A鎖N端ペプチドモノクローナル抗体の作製

実施例 13において比較的高い抗体価を示したマウスNo. 1およびNo. 7に対してKLH
として0.08-0.1mgのA鎖N端ペプチド-KLHを静脈内に投与することにより最終免疫を
5 行なった。最終免疫3日後のマウスから脾臓を摘出し、ステンレスメッシュで圧迫ろ
過し、イーグルズ・ミニマム・エッセンシャル・メデイウム (MEM) に浮遊させ、脾
臓細胞浮遊液を得た。細胞融合に用いる細胞として、BALB/Cマウス由来ミエローマ
細胞P3-X63. Ag 8. U1 (P3U1) を用いた〔カレント・トピックス・イン・マイクロ
バイオロジー・アンド・イムノロジー、81、1 (1978) 〕。細胞融合は、原法〔ネイ
10 チャー、256、495 (1975) 〕に準じて行なった。すなわち、脾臓細胞およびP3U1をそ
れぞれ血清を含有しないMEMで3度洗浄し、脾臓細胞とP3U1数の比率を6.6 : 1になるよ
う混合して、750回転で15分間遠心を行なって細胞を沈殿させた。上清を充分に除去
した後、沈殿を軽くほぐし、45%ポリエチレン・グリコール (PEG) 6000 (コッホラ
イト社製) を0.3ml加え、37℃温水槽中で7分間静置して融合を行なった。融合後細
15 胞に徐々にMEMを添加し、合計15 mlのMEMを加えた後750回転15分間遠心して上清を除
去した。この細胞沈殿物を10%牛胎児血清を含有するGITメデイウム (和光純薬) (GIT
-10%FCS) にP3U1が1ml 1当たり 2×10^5 個になるように浮遊し、24穴マルチディッシュ
(リンプロ社製) に1ウェル1 mlずつ168ウェルに播種した。播種後、細胞を37℃で5%
炭酸ガスインキュベーター中で培養した。24時間後HAT (ヒポキサンチン 1×10^{-4} M、
20 アミノプテリン 4×10^{-7} M、チミジン 1.6×10^{-3} M) を含んだGIT-10%FCS培地 (HAT
培地) を1ウェル当たり1 mlずつ添加することにより、HAT選択培養を開始した。HAT選
択培養は、培養開始5、8日後に旧液を1 ml捨てたあと、1 mlのHAT培地を添加するこ
とにより継続し、細胞融合後9日目に上清を採取した。

培養上清中の抗体価は、実施例13に記載の方法に準じて実施した。すなわち、抗マ
ウスイムノグロブリン抗体結合マイクロプレートの各ウェルに培養上清0.07mlおよ
25 びバッファーEC0.07mlを加え4℃で1夜反応させた後、バッファーCで1000倍に希釈し
たHRP標識化A鎖N端ペプチド0.1mlを非標識A鎖N端ペプチド0.002mMの存在下あるいは

非存在下室温で7時間反応させた。該プレートをPBSで洗浄したのち、実施例13に記載の方法に従い固相上の酵素活性を測定した。その結果、168ウェルの中から特異的な抗体価の認められた31ウェルを選択し、ハイブリドーマを凍結保存した。さらに5ウェルのハイブリドーマ、No.14、No.43、No.144、No.146、およびNo.149については、希釈法によるクローニングに付した。クローニングに際しては、フィーダー細胞としてBALB/Cマウスの胸腺細胞をウェル当り 5×10^5 個になるように加えた。クローニング後、培養上清中の抗体価を同様の方法に従って測定した。陽性クローンは、No.14からは33ウェル中2ウェルに、No.43からは28ウェル中1ウェルに、No.144からは25ウェル中23ウェルに、No.149から58ウェル中15ウェルに、No.146からは288ウェル中7ウェルに検出された。

これらのクローンの中から、抗A鎖N端ペプチドモノクローナル抗体産生ハイブリドーマとしてNo.144-10（ハイブリドーマ HK4-144-10）を選択した。

実施例15 ハイブリドーマのマウス腹水化およびモノクローナル抗体の精製

ハイブリドーマ、No.144-10のマウス腹水化を実施した。あらかじめミネラルオイル0.5 mlを腹腔内投与されたマウス（BALB/C、雌）に $1 \sim 3 \times 10^6$ セル/匹の上記ハイブリドーマを腹腔内投与したのち、6~20日後に抗体含有腹水を採取した。モノクローナル抗体は得られた腹水よりプロテイン-Aカラムにより精製した。即ち、腹水約25 mlを等量の結合緩衝液（3.5 M NaCl、0.05% NaN_3 を含む1.5 Mグリシン、pH9.0）で希釈したのち、あらかじめ結合緩衝液で平衡化したリコンビナントプロテイン-A-アガロース（Repligen社製）カラムに供し、特異抗体を溶離緩衝液（0.05% NaN_3 を含む0.1 Mクエン酸緩衝液、pH3.0）で溶出した。溶出液はPBS、pH7.4に対して4℃、2日間透析したのち、0.22 μm のフィルター（ミリポア社製）により除菌濾過し4℃あるいは-80℃で保存した。得られたモノクローナル抗体をHK4-144-10と命名した。

実施例16 AtT20培養上清からの新規ポリペプチド（ヒト型）の精製

10%FCSを含むDMEMあるいは5%FCSを含むOPTI-MEMに0.5mg/mlのG418を添加した培地

で実施例 10 記載の新規ポリペプチド（ヒト型）前駆体発現AtT20を培養した。培養上清 2L分をHK4-144-10結合トレシルトヨパール固相3.2mlに通し、PBS、pH7.4で洗浄した後、10mlの0.1%TFA（トリフルオロ酢酸）を含む60%アセトニトリルで溶出した。HK4-144-10結合トレシルトヨパール固相は125mgのHK4-144-10抗体を5gのAF-Tresyl
5 Toyopearl（TOSOH社製）に添付指針書に従い結合させた。溶出液を凍結乾燥後、0.5mlの0.1%TFAを含む40%アセトニトリルに溶解し、0.1%TFAを含む40%アセトニトリルで平衡化したTSK G3000PWカラム（7.8 x 300mm、TOSOH社製）を用いるゲルろ過で分離した。流速は0.25ml/minとし、2分間を1フラクションとして集めた。

各フラクションの免疫活性を上記実施例 15 記載のモノクローナル抗体、
10 HK4-144-10および実施例 12 記載のHRP標識化A鎖N端ペプチドを用いる競合法-EIAにより調べた。即ち、抗マウスイムノグロブリン抗体結合マイクロプレートに、0.05%CHAPSを含むバッファーC（バッファーCC）で3ng/mlに希釈したHK4-144-10、0.05ml、バッファーCCで段階的（0, 0.016, 0.08, 0.4, 2, 10 ng/ml）に希釈されたA鎖N端ペプチドあるいはバッファーCCで250倍希釈された上記ゲルろ過画分、0.05ml、
15 およびHRP標識化A鎖N端ペプチド（バッファーCCで6000倍希釈）を0.05ml加え、4℃で1日反応させた。反応後、PBS、pH7.4で洗浄したのち固相上の酵素活性を上記実施例 13 記載の方法により測定した。その結果、フラクションNo.19-21にA鎖N端ペプチドの標準曲線からの計算値として約1.8nmolの新規ポリペプチド（ヒト型）の免疫活性が検出された。

20 同様の操作により、新規ポリペプチド前駆体（ヒト型）発現AtT20の他の培養上清 1Lからも約0.8nmolの新規ポリペプチド（ヒト型）の免疫活性がフラクション No.19-21に検出された。

次に、合計 3Lの培養上清から部分精製された新規ポリペプチド（ヒト型）（免疫活性として約2.6nmol）をTSK ODS-80TSカラム（4.6 x 250mm、TOSOH）で分離した。
25 溶離液のアセトニトリル濃度は17%-38%の直線勾配（0.05%TFAを含む）とし40分間で上昇させた。流速1ml/minで0.5分間を1フラクションとして集め、UVピークは215nmの吸光度で、また免疫活性は上記競合法EIAで検出した。結果を図5に示す。主要なUV

ピーク、No. 1、No. 2およびNo. 3は、それぞれ免疫活性フラクションNo. 56、No. 64およびNo. 65に一致した。これらのフラクションについて質量分析 (LCQduo、ThermoQuest社製) ならびにアミノ酸配列分析 (491cLC、Applied Biosystems社製) を実施した。その結果、フラクションNo. 56の質量分析からは分子量2459.9の値が、また、アミノ酸分析からはA鎖N端配列、AspValLeuAlaGlyLeuSerSerSer (配列番号: 7のN端 (1-10) 部分配列) が得られた。この分子量はA鎖の還元型での分子量2463.8よりも約4小さいことから、フラクションNo. 56には酸化型A鎖が単独で溶出されていることが分かった。一方、フラクションNo. 64の質量分析からは分子量5500.5の値が得られ、アミノ酸配列分析からはB鎖N端配列、ArgAlaAlaProTyrGlyValArgLeu (配列番号: 8のN端 (1-9) 部分配列) およびA鎖N端配列、AspValLeuAlaGlyLeuSerSerSer (配列番号: 7のN端 (1-9) 部分配列) の混合配列が得られた。この分子量は配列番号: 7で表されるアミノ酸配列を有するA鎖と配列番号: 8で表されるアミノ酸配列を有するB鎖からなる新規ポリペプチド (ヒト型) の分子量5500.4にほぼ一致することから、フラクションNo. 64には当該新規ポリペプチド (ヒト型) そのものが溶出されていることが分かった。さらに、フラクションNo. 65の質量分析からは、少なくとも2種類の成分が検出され、主成分の分子量は5343.7、副成分の分子量は5272.8であった。新規ポリペプチド (ヒト型) のB鎖のN端アミノ酸Argが欠損したもの、およびさらにAlaが欠損したものの分子量はそれぞれ5344.2および5273.1であり、観測された分子量にほぼ一致することから、主成分はB鎖のN端アミノ酸Argが欠損したもの、副成分はさらにAlaも欠損したものと推定された。

以上の結果から、新規ポリペプチド前駆体 (ヒト型) から、A1T20細胞において、実際に配列番号: 7で表されるアミノ酸配列を有するA鎖と配列番号: 8で表されるアミノ酸配列を有するB鎖からなる新規ポリペプチドが分泌・産生されることが確認された。また、酸化型A鎖が単独で分泌・産生され得ることも明らかとなった。

実施例 17. ヒト新規ポリペプチド精製標品のヒト単球系細胞株THP-1細胞 (大日本製薬) に対する細胞内環状アデノシン-1リン酸 (cAMP) 産生促進作用 新規ポリ

ペプチド前駆体（ヒト型）発現A1T20細胞の別ロットの培養上清3.5Lより上記実施例16に記載した方法にしたがって別途精製された新規ポリペプチド（ヒト型）を含むフラクションを凍結乾燥し、200 μ lの緩衝液A（PBS、1%BSA、0.05%CHAPS）を加えて溶解したもの（濃度3.8 μ M）をヒト新規ポリペプチド精製標品として以下の実験に使用した。ヒト単球系細胞株THP-1細胞を10⁶ cells/mlになるように培地A（DMEM/F12（1:1）、10mM HEPES（pH7.5）、0.1%BSA、0.1mM 3-イソブチル-1-メチルキサンチン（IBMX））に懸濁し、その細胞懸濁液を1.5ml容マイクロチューブに200 μ lずつ分注し37℃で1時間プレインキュベートした。さらに緩衝液Aで反応液当たりの希釈倍数が10²、10³、10⁴、10⁵、10⁶、10⁷、10⁸になるように希釈されたヒト新規ポリペプチド精製標品溶液25 μ lずつを上記細胞懸濁液に添加し、さらに培地Aに溶解したフォルスコリン（和光純薬）溶液（終濃度1 μ M）25 μ lずつを上記細胞懸濁液に添加した後、37℃で30分間インキュベートした。3,000rpm、5分間、4℃で遠心することにより細胞を沈澱させ、上清を捨てた後、培地Aを1ml加え、細胞を懸濁した。遠心分離（3,000rpm、5分間、4℃）し上清を捨てた後、250 μ lの培地Aに細胞を懸濁した。この懸濁液に20%過塩素酸溶液50 μ lを加えた後、4℃で20分間静置した。遠心分離（15,000rpm、10分間、4℃）した後、上清250 μ lを別の1.5ml容マイクロチューブに移し、60mM HEPES、1.5M KOH溶液を加え、中和したものをcAMPアッセイ用サンプルとした。

細胞内cAMP量は、cAMP EIA System（アマシャムファルマシア）を用い、キット添付のプロトコールに準じて測定した。

その結果、ヒト新規ポリペプチド精製標品はTHP-1細胞に対して濃度依存的に細胞内cAMP産生量を増加させる活性を示した。（図6）。

実施例18 マイクロフィジオメーターによるヒト新規ポリペプチド精製標品のTHP-1細胞株に対する細胞刺激作用の解析

ヒト新規ポリペプチド精製標品のTHP-1細胞株に対する細胞刺激作用を、以下のようなマイクロフィジオメーターを用いた細胞外酸性化率（Acidification Rate）の測定で調べた。まず、予め10% FCS含有RPMI 1640培地中で浮遊培養させた増殖状態

のTHP-1細胞を、測定培地（low buffered RPMI（モレキュラーデバイス社））で 1×10^8 cells/mlに懸濁し、さらにアガロースセルエントラップメディウム（モレキュラーデバイス社）と3対1の割合で混合した液を7 μ lずつ各カプセルカップ（モレキュラーデバイス社）の中心に分注した。アガロースは固化後、測定培地で浸し、その状態でカップ上にスペーサー、カプセルインサートを順に入れ、最後に測定培地でインサートを完全に沈めることで測定用カプセルを完成した。該カプセルは直ちにセンサーチャンバーに移し、サイトセンサー・マイクロフィジオメーター（CytosensorTM Microphysiometer、モレキュラーデバイス社）本体に装着した。チャンバー内の酸性化率測定ならびにデータ解析は該装置付属のアプリケーションプログラムであるCytosoftにて行った。ポンプスピードは測定培地の流速がポンプ作動中100 μ l/minになるように設定し、酸性化率の測定は2分30秒の各ポンプサイクル中の40秒間のインターバル毎に行った。被検試料としては実施例16で得られたヒト新規ポリペプチド精製標品を実施例17記載の緩衝液A（PBS、1%BSA、0.05%CHAPS）に溶解後、測定培地で500倍希釈したものを用いた。該希釈液をサイトセンサーの2系統ある流路の一方にセットし、バルブの切り換えによってヒト新規ポリペプチド溶液を一定時間

20

実施例 19 ヒト新規ポリペプチド融合蛋白質発現組換え大腸菌株の作製

実施例 3 で得られたヒト新規ポリペプチドをコードする DNA 断片を含むプラスミドである pVHNC5Lh を鋳型とし、配列番号：64 で示されるオリゴ DNA (CCGGATCCATGCGGGCAGCGCCTTA) をセンス鎖プライマーとして、配列番号：65 で示されるオリゴ DNA (ATCTCGACTGCCCCGAAGAACC) をアンチセンス鎖プライマーとして、
25 ならびに、配列番号：66 で示されるオリゴ DNA (CAGTCGAATGGATGTCCTGGCTGGC) をセンス鎖プライマーとして、配列番号：67 で示されるオリゴ DNA

(CCGGATCCTAGCAAAGGCTACTGATTTC) をアンチセンス鎖プライマーとして、各々 LA-Taq
ポリメラーゼ（宝酒造）を用いて PCR 反応を行った。反応終了液を 1.5% アガロースゲ
ルを用いて電気泳動し、それぞれの反応により生じた 0.3kb ならびに 0.1kb の DNA 断片
をゲルから回収した。これらの DNA 断片を制限酵素 BamHI および TaqI で消化することに
5 より、末端に BamHI サイトおよび TaqI サイトを形成させた。pET-11a (STRATAGENE) 発
現ベクターを BamHI で消化し、Calf intestine phosphatase（宝酒造）を用いて脱リ
ン酸化処理した後、反応終了液を 1% アガロースゲルを用いて電気泳動し、5.5kb の DNA
断片をゲルから回収した。DNA Ligation Kit ver. 2（宝酒造）を用いてこれら 3 本の
DNA 断片を連結させた後、その反応液を E. coli JM109 Competent Cells（宝酒造）に加
10 え、形質転換させた。得られたアンピシリン耐性コロニーの中から上記 0.1kb 断片と
0.3kb 断片が直列につながった 0.4kb の DNA 断片が挿入されたプラスミド (pETVHMMh)
を保持したクローンを選択した。該プラスミドの構築過程を図 7 に示す。

挿入 DNA 断片の塩基配列を確認した後、該プラスミドを Epicurian Coli BL21-Gold
(DE3) Competent Cells (STRATAGENE) に導入することにより、ヒト新規ポリペプチド
15 融合蛋白質発現のための組換え大腸菌株 Escherichia coli BL21-Gold (DE3)/pETVHMMh
を得た。該融合蛋白質は配列番号：68 に示す全 399 個の塩基配列によりコードさ
れ、14 アミノ酸から成るリーダーペプチド配列 -Met- B 鎖 - プロセシングプロテ
アーゼ認識配列 (Arg-Trp-Arg-Arg) - C 鎖 - Met- A 鎖の順に連結された配列番号：
69 に示す 133 個のアミノ酸残基で構成される。

20

実施例 20 ヒト新規ポリペプチド融合蛋白質発現組換え大腸菌株による融合蛋白質
の発現

実施例 19 で取得した大腸菌株 Escherichia coli BL21-Gold (DE3)/pETVHMMh を 50
 $\mu\text{g/ml}$ アンピシリンを含む LB 培地中で 37°C で OD600 が 0.5 になるまで培養した後、終濃
25 度 1mM になるようにイソプロピル- β -D-チオガラクトピラノシド (IPTG) を添加して
さらに 3 時間培養した。培養終了液を遠心分離して集菌し、全菌体蛋白質を抽出した
後、SDS-PAGE により分析した。

その結果、図8に示すように、ヒト新規ポリペプチド融合蛋白質にあたる17KDaの蛋白質のバンドがIPTG誘導下で認められた。本実施例に基づき培養された大腸菌株菌体から該融合蛋白質を封入体として回収し、変性、巻き戻しにより正しい組合わせでS-S結合を形成させた後、Met残基C末側の臭化シアン(CNBr)による化学的切断、

5 Arg-Trp-Arg-Arg配列C末側の限定分解とそれにより生じた2個のArgの切断を酵素反応により行うことでヒト新規ポリペプチド成熟体を得ることが出来る。

実施例21 ヒト新規ポリペプチド融合蛋白質発現組換え大腸菌株からのヒト新規ポリペプチドおよびその誘導体の調製

10 実施例19で取得した大腸菌株*Escherichia coli* BL21-Gold (DE3)/pETVHMMhを実施例20記載の方法で培養して得た菌体を破碎用緩衝液(50mM Tris.HCl (pH6.8)、5mM EDTA)に懸濁し、超音波処理(1分間×3回)を行った後、遠心分離(15,000rpm、20分間、4℃)した。沈澱物を洗浄用緩衝液(50mM Tris.HCl (pH6.8)、5mM EDTA、4% Triton X-100)に懸濁し、遠心分離(15,000rpm、20分間、4℃)した後、沈澱物

15 物を再度、洗浄用緩衝液に懸濁し、同様に遠心分離した。沈澱物を蒸留水に懸濁し、同様に遠心分離する操作を2回行った。このようにして得た沈澱物、すなわちヒト新規ポリペプチド融合蛋白質を含む封入体を可溶化用緩衝液(50mM Tris.HCl (pH6.8)、4M 塩酸グアニジン、5mM 2-メルカプトエタノール)に溶解し、この可溶化液を再生用緩衝液(50mM Tris.HCl (pH8.0)、5mM EDTA、5mM 還元型グルタチオン、0.5mM 酸化型グルタチオン、0.8M アルギニン塩酸塩)で20倍に希釈した後、4℃で一晩攪拌した。この溶液を遠心分離(15,000rpm、15分間、4℃)して得られた上清をセップ

20 パックC-18(ウォーターズ社)を用いて濃縮後、凍結乾燥した。このヒト新規ポリペプチド融合蛋白質を含む凍結乾燥物より実施例16に記載された方法に準じてTSKgel ODS-80Tsカラムを用いて分画された主ピークのフラクションについて、実施

25 例16記載の方法に準じて質量分析を行った結果、得られた測定分子量の値が、配列番号:69に示す133個のアミノ酸で構成されるポリペプチドのうちN末端の1アミノ酸(Met)を欠失したポリペプチドである(2-133)の理論分子量の値と一致した

(質量分析値：実測値：14156.9、理論値：14157.0)。

次に前記ポリペプチド(2-133)を0.1N 塩酸と5%臭化シアン(CNBr)の存在下で室温、暗所に一晩インキュベートさせることにより化学的に分解させた。この分解反応産物より実施例16に記載された方法に準じてTSKgel ODS-80Tsカラムを用いて分画された主分解産物のフラクションについて実施例16記載の方法に準じて質量分析を行った結果、このときの測定分子量の値が配列番号：8で表されるアミノ酸配列を有するB鎖のC末に11アミノ酸(ArgArgSerAspIleLeuAlaHisGluAlaHse)が付加したペプチドと配列番号：7で表されるアミノ酸配列を有するA鎖とで構成されるポリペプチド((16-53)/(110-133))の理論分子量の値と一致した(質量分析値：実測値：6732.9、理論値：6732.8)。

前記ポリペプチド(16-53)/(110-133)を基質としてトリプシン(パーリンガーマンハイム社)とカルボキシペプチダーゼB(CPB)(パーリンガーマンハイム社)の存在下(各々酵素/基質(重量比)=1/1000)、0.1M Tris.HCl(pH 8.5)を含む反応液中で、37℃、45分間インキュベートした後の反応生成物を実施例16に記載された方法に準じてTSKgel ODS-80Tsカラムを用いて分画した(図10)。31.681分に溶出されたフラクションについて実施例16記載の方法に準じて質量分析を行ったところ、測定分子量の値が配列番号：8で表されるアミノ酸配列を有するB鎖と配列番号：7で表されるアミノ酸配列を有するA鎖とで構成されるポリペプチドである((16-42)/(110-133))、すなわちヒト新規ポリペプチドの理論分子量の値と一致した(質量分析値：実測値：5500.3、理論値：5500.4)。このフラクションについてさらにアミノ酸配列分析および還元後に生じた2本のペプチドの質量分析を行った。その結果、このフラクションのアミノ酸配列分析によりB鎖N端配列、ArgAlaAlaProTyr(配列番号：8のN端(1-5)部分配列)とA鎖N端配列、AspValLeuAlaGly(配列番号：7のN端(1-5)部分配列)の混合配列が得られた。またこのフラクションの還元後に生じた2本のペプチドの質量分析により得られた測定分子量の値が配列番号：8で表されるアミノ酸配列を有するB鎖の理論分子量の値(質量分析値：実測値：3043.1、理論値：3042.6)と配列番号：7で表されるアミノ酸配列

を有するA鎖の理論分子量の値（質量分析値：実測値：2463.1、理論値：2463.8）と一致した。

- 以上の結果から、(16-53)/(110-133) をトリプシンとCPBで処理することにより、配列番号：8で表されるアミノ酸配列を有するB鎖と配列番号：7で表されるアミノ酸配列を有するA鎖とで構成されるポリペプチド（(16-42)/(110-133)）、すなわち
- 5 ヒト新規ポリペプチドが得られることが明らかとなった。

- また、後述の実施例22で用いる配列番号：8で表されるアミノ酸配列を有するB鎖のC末から1アミノ酸（Trp）を欠失したペプチドと配列番号：7で表されるアミノ酸配列を有するA鎖とで構成されるポリペプチド(16-41)/(110-133)も上記の過程で副
- 10 産物として得られた。

実施例22 ヒト新規ポリペプチド融合蛋白質発現組換え大腸菌株から調製したヒト新規ポリペプチドおよびその誘導体のTHP-1細胞に対する細胞内cAMP産生促進作用

- 実施例17記載の方法に準じて、ヒト新規ポリペプチド融合蛋白質発現組換え大腸菌株から調製したヒト新規ポリペプチドおよびその誘導体のTHP-1細胞株に対する細胞内cAMP産生への効果を調べた。誘導体は(16-53)/(110-133)の他、ポリペプチド(16-41)/(110-133)について調べた。その結果、ヒト新規ポリペプチド〔ポリペプチド（(16-42)/(110-133)）〕（図11）およびその誘導体（図12）はいずれも濃度依存的に細胞内cAMP産生量を増加させる活性を示した。
- 15

- また、ヒト新規ポリペプチドとB鎖C末配列の異なるヒト新規ポリペプチド誘導体とで活性の強さを比較すると、(16-53)/(110-133) > (16-42)/(110-133)（ヒト新規ポリペプチド） > (16-41)/(110-133)の順に強かった。
- 20

この結果から、B鎖C末の配列が活性に重要であることが明らかとなった。

- 実施例23 ヒト新規ポリペプチドによる正常ヒト肺線維芽細胞株CCD-19Lu（ATCC CCL-210）におけるマトリックスメタロプロテイナーゼ-1（MMP-1）および血管内皮細胞増殖因子（VEGF）遺伝子の発現促進作用
- 25

正常ヒト肺線維芽細胞株CCD-19Luを 10^5 cells/mlになるように培地B（Minimum Essential Medium with Earle's Salts（GIBCO-BRL社）、100 μ M MEM Non-Essential Amino

Acids (GIBCO-BRL社)、10% FCS、100U/ml ペニシリン、100 μ g/ml ストレプトマイシン) に懸濁し、その細胞懸濁液を6-ウェルプレート、の1ウェル当たり2mlずつ分注し、37℃で5%炭酸ガスインキュベーター中で培養した。細胞がコンフルエント (confluent) に達したところで2mlの培地C (Minimum Essential Medium with Earle's

5 Salts (GIBCO-BRL社)、100 μ M MEM Non-Essential Amino Acids (GIBCO-BRL社)、100U/ml ペニシリン、100 μ g/ml ストレプトマイシン、0.025% CHAPS、0.2% BSA) で細胞を2回洗った後、培地Cを2mlずつ入れ、37℃で5%炭酸ガスインキュベーター中でさらに24時間培養した。培地を吸引除去し、培地Cを1mlずつ添加した後、培地Cでウェル当りの終濃度の2倍濃度に調製されたヒト新規ポリペプチド溶液を1mlずつ

10 添加し、37℃で5%炭酸ガスインキュベーター中で24時間培養した。このように処理された細胞よりトリゾル試薬 (GIBCO BRL社) を用いて、メーカー推奨のプロトコールに準じて、全RNAを抽出した後、TaKaRa RNA PCR Kit (AMV) Ver. 2.1 (宝酒造) を用いて、キット添付のプロトコールに準じて逆転写反応を行うことによりcDNAを合成した。CCD-19Lu細胞株におけるMMP-1、VEGF、およびハウスキーピング遺伝子である

15 グリセルアルデヒド 3-リン酸脱水素酵素 (G3PDH) 遺伝子発現量の測定は、いずれもこの逆転写反応液を鋳型DNAとして用い、TaqMan PCR Core Reagents Kit with AmpliTaq Gold (Applied Biosystems社) を用いてキット添付のプロトコールに従い、ABI PRISM 7700 (Applied Biosystems 社) を用いるTaqMan PCR法により行った。その際、ヒトMMP-1の遺伝子発現量の測定には、配列番号：70で表されるオリゴDNAをセンス鎖プライマーとして、配列番号：71で表されるオリゴDNAをアンチセンス鎖プライマーとして、そして配列番号：72で表されるオリゴDNAの5'末端にリポーター色素としてFamを、3'末端にクエンチャー色素としてTamraを結合したものをTaqMan プローブとして用いた。ヒトVEGFの遺伝子発現量の測定には、配列番号：73で表されるオリゴDNAをセンス鎖プライマーとして、配列番号：74で表されるオリゴDNAをアンチセンス鎖プライマーとして、そして配列番号：75で表されるオリゴDNAの5'末端にリポーター色素としてFamを、3'末端にクエンチャー色素としてTamraを結合したものをTaqMan プローブとして用いた。ヒトG3PDHの遺伝子発現量の測定には、

20

25

配列番号：76で表されるオリゴDNAをセンス鎖プライマーとして、配列番号：77で表されるオリゴDNAをアンチセンス鎖プライマーとして、そして配列番号：78で表されるオリゴDNAの5'末端にリポーター色素としてFamを、3'末端にクエンチャー色素としてTamraを結合したものをTaqMan プローブとして用いた。

- 5 PCR反応は、最初に50℃で2分間保温した後、続いて95℃で15秒および60℃で1分を1サイクルとして40サイクル各反応を繰り返すプログラムで行った。

その結果、ヒト新規ポリペプチド精製標品はMMP-1およびVEGFの遺伝子発現量のG3PDHのそれに対する相対比を増加させた（図13）。このことから、正常ヒト肺線維芽細胞株CCD-19Luにおいてヒト新規ポリペプチド精製標品がMMP-1およびVEGF遺伝子発現を促進させる作用を有することが明らかとなった。

実施例24 ヒト新規ポリペプチド精製標品の THP-1 細胞に対する血管内皮細胞成長因子（VEGF）遺伝子の発現促進作用

ヒト新規ポリペプチド精製標品の THP-1 細胞に対する血管内皮細胞成長因子（VEGF）遺伝子の発現への影響を以下の要領で調べた。

- 15 まず増殖期にある THP-1 細胞を 5×10^4 cells/ml になるように 10% FCS 含有 RPMI-1640 培地に懸濁し、0.4 ml ずつ 24 穴培養プレートへ分注した。次に同培地で所定の濃度に希釈したヒト新規ポリペプチド精製標品（実施例21と同一ロット）を各ウェルに 0.1 ml ずつ添加、混和した後、同培養プレート中で該細胞を 37℃、24 時間培養した。このように処理された各細胞から RNeasy Mini Kit
- 20 （キアゲン社）を用いて直ちに total RNA を回収した後、THERMOSCRIPT™ RT-PCR System（ライフテックオリエンタル社）を用いて逆転写反応を行い、まず cDNA を合成した。遺伝子発現の定量は、実施例23の方法に準じて該 cDNA を鋳型 DNA とした TaqMan™ PCR（アプライドバイオシステムズ社）を行い、生成するターゲット特異的シグナルを ABI PRISM™ 7700 Sequence Detection Systems
- 25 （アプライドバイオシステムズ社）で検出することで行った。

その結果図16に示すように、ヒト新規ポリペプチド精製標品は G3PDH 遺伝子発現量に対する VEGF 遺伝子発現量の相対比を促進させ、VEGF 遺伝子の発現

を促進する活性を有していた。

実施例 25 ヒト新規ポリペプチド精製標品のヒト正常皮膚線維芽細胞株NHDF細胞
に対するcAMP産生促進作用

ヒト正常皮膚線維芽細胞株NHDF細胞(BioWhittaker社)を 10^5 cells/mlになるように
5 培地D(線維芽細胞培地キット(BioWhittaker社))に懸濁し、その細胞懸濁液を1mlず
つ24-ウェルプレートに分注し、37℃で5%炭酸ガスインキュベーター中で2日間培養
した。実施例 17 記載の培地Aの1mlで細胞を2回洗浄し、0.4 mlの培地Aを加えた後、
37℃で5%炭酸ガスインキュベーター中で1時間インキュベートした。実施例 17 記
載の緩衝液Aで反応時の終濃度の10倍濃度になるように調製されたヒト新規ポリペ
10 チド精製標品溶液50 μ l、および培地Aに溶解した10 μ M フォルスコリン(和光純薬)
溶液50 μ lを上記細胞懸濁液に添加し、37℃で5%炭酸ガスインキュベーター中で30分
間インキュベートした。培地Aの1mlで細胞を2回洗浄し、0.5 mlの培地Aを加えた後、
100 μ lの20%過塩素酸溶液を加え、4℃で20分間静置した。この細胞抽出液を1.5ml容
15 別の1.5ml容マイクロチューブに移し、遠心分離(15,000rpm、10分間、4℃)した。上清500 μ lを
別の1.5ml容マイクロチューブに移し、60mM HEPES、1.5M KOH溶液を加えて中和した
ものをcAMPアッセイ用サンプルとした。細胞内cAMP量は、cAMP EIA System (アマシ
ャムファルマシア)を用い、キット添付のプロトコールに準じて測定した。

その結果、ヒト新規ポリペプチド精製標品はNHDF細胞に対して濃度依存的に細胞内
cAMP量を増加させる活性を示した(図14)。

20

実施例 26 ヒト新規ポリペプチド精製標品のラット下垂体前葉初代培養細胞に対
するcAMP産生促進作用

ウィスターラット(8週齢、雄性)32匹を無麻酔下に断頭し、摘出した下垂体前
葉を緩衝液B(137 mM 塩化ナトリウム、5 mM 塩化カリウム、0.7 mM リン酸水素二
25 ナトリウム、25 mM HEPES (pH 7.3)、50 μ g/ml 硫酸ゲンタマイシン)の入ったシャー
ーレに入れ、緩衝液Bで1回洗浄した。これをはさみで4分割し、さらに2回洗浄し
た後、下垂体片を30 mlの酵素液I(0.4% コラゲナーゼA(ベーリンガー・マンハイム

社)、0.4% ウシ血清アルブミン、10 μ g/ml デオキシリボヌクレアーゼ I (シグマ社)、0.2% グルコースを含む緩衝液B) 中で振とうしながら 37℃で1時間インキュベートした。組織片を駒込ピペットで分散させ、遠心分離 (480×g、6分間) し、上清を除去した。沈澱を30 mlの酵素液 I I (0.25% パンクレアチン (シグマ社) を含む緩衝液B) に懸濁し、振とうしながら 37℃で8分間インキュベートした。2 ml のウシ胎仔血清を添加し、再び遠心分離 (480×g、6分間) した後、上清を除去した。沈澱に10 ml の培地D (10% ウシ胎仔血清、20mM HEPES (pH 7.3)、50U/ml ペニシリンG、50 μ g/ml ストレプトマイシンを含むダルベッコ変法イーグル培地 (DMEM)) を加え懸濁し、ナイロンメッシュを用いて濾過した。10 ml の培地Dでさらに2回洗浄した後、細胞数を測定し、細胞を 1.8×10^5 cells/mlになるように培地Dに浮遊させた。細胞浮遊液を1 ml ずつ24-ウェルプレート of 各穴に分注し、37℃で5%炭酸ガスインキュベーター中で3日間培養した。培地E (実施例 17 記載の培地Aのうち、IBMX濃度を1 mMにしたもの) の1 mlで細胞を2回洗浄し、0.45 mlの培地Eを加えた後、37℃で5%炭酸ガスインキュベーター中で1時間インキュベートした。実施例 17 記載の緩衝液Aで反応時の終濃度の10倍濃度になるように調製されたヒト新規ポリペプチド精製標品溶液50 μ lを上記細胞懸濁液に添加し、37℃で5%炭酸ガスインキュベーター中で30分間インキュベートした。培地Eの1 mlで細胞を2回洗浄し、0.5 mlの培地Eを加えた後、100 μ lの20%過塩素酸溶液を加え、4℃で20分間静置した。この細胞抽出液を1.5 ml容マイクロチューブに移し、遠心分離 (15,000rpm、10分間、4℃) した。上清500 μ lを別の1.5 ml容マイクロチューブに移し、60mM HEPES、1.5M KOH溶液を加えて中和したものをcAMPアッセイ用サンプルとした。細胞内cAMP量は、cAMP EIA System (アマシャムファルマシア)を用い、キット添付のプロトコールに準じて測定した。

その結果、ヒト新規ポリペプチド精製標品はラット下垂体前葉初代培養細胞に対して濃度依存的に細胞内cAMP量を増加させる活性を示した (図 15)。

25

実施例 27 ヒト新規ポリペプチド精製標品のマウス肺胞マクロファージに対する cAMP 産生促進作用

マウス肺胞マクロファージはネンブタール（大日本製薬）投与の麻酔下BALB/Cマウス（雌8週齢）よりハンクス液（ライフテックオリエンタル社）を用いた肺胞洗浄液を公知の方法で回収することで取得した。該肺胞マクロファージ細胞は 5×10^4 個ずつ24穴培養プレートへ播種し、10% FCS含有RPMI-1640培地中で37℃、2時間静置培養し、細胞を培養プレート底面へ付着させた。次に10% FCSと50 μ M IBMXを含有するRPMI-1640培地へ培地交換し、そこへヒト新規ポリペプチド精製標品（新規ポリペプチド前駆体（ヒト型）発現AtT20細胞より上記実施例16に記載した方法に従って別途精製され、実施例17記載の緩衝液Aで濃度5.0 μ Mに溶解したもの）を最終濃度100 nMになるように添加後、細胞をさらに37℃、45分間静置培養した。このように処理された細胞の細胞内cAMP量はcAMP EIA System（アマシャムファルマシア）を用いて該キットのプロトコールに準じて測定した。

その結果、ヒト新規ポリペプチド精製標品を添加されたマウス肺胞マクロファージでは未添加の対照群に比較して約1.4倍の細胞内cAMP量の昂進が認められた。

- 15 実施例28 マウスモノクローナル抗体、HK4-144-10のクラス・サブクラスの決定
前記実施例15記載マウスモノクローナル抗体、HK4-144-10のクラス・サブクラスは、市販の抗血清（Bio-Rad社製）を用いるEIAにより、IgG1、 κ と決定された。

実施例29 ヒト新規ポリペプチド遺伝子の動物細胞発現ベクターの構築

- 20 ヒト新規ポリペプチド遺伝子をCOS-7細胞中で発現させるための発現ベクターの構築を行った。COS-7細胞はポリペプチド前駆体のプロセッシングに必要なプロセッシング酵素PC1を発現していないため、ポリペプチド前駆体A鎖の前のPC1プロセッシング認識配列(Arg-Xaa-Xaa-Arg)を、プロセッシング酵素furinによって認識プロセッシングされる配列(Arg-Xaa-Arg-Xaa-Arg-Arg)に置換し、さらにヒトfurinを同時に発現する発現プラスミドを構築した。その際、furin発現産物を分泌タンパク質として得ることができるように、C末端部分の膜貫通領域に相当する部分を除去し、さらに検出を容易にするために、そのC末端側に6アミノ酸残基からなるHis-tag配列を導入した。

ヒトfurincDNAはヒト膵臓 cDNA (Clontech 社)を鋳型にして、ヒトfurinタンパク質の翻訳開始部分に相当する合成 DNA (配列番号: 79) と、furin タンパク質の⁵⁹Ala までのアミノ酸配列に続いて His-His-His-His-His-His 配列、終始コドンがくるように設計した合成 DNA (配列番号: 80)、Pfu DNA polymerase (Stratagene 社)を用いてPCR (反応条件:94℃ 1分→(98℃ 10秒 →68℃ 3分 30秒)×25回→72℃ 10分 → 4℃)を行いDNA断片を得た。このDNA断片を制限酵素 Bln I (宝酒造)で消化した後、pCAN618の Bln I 部位に導入し、まず分泌型 furin/His-tag 発現プラスミドを構築した。

次に、ヒト新規ポリペプチド遺伝子をコードしている cDNA 断片を鋳型にして、翻訳開始コドンのATGの直前に Mfe I 制限酵素部位がくるように設計した合成DNA (配列番号: 81) とヒト新規ポリペプチド遺伝子のC末側をコードする配列、続いて終止コドンがくるように設計した合成DNA (配列番号: 82)、Pfu DNA polymerase (Stratagene社)を用いてPCR (反応条件:95℃ 1分→(98℃ 10秒→68℃ 35秒)×25回→72℃ 5分→4℃)を行い、ヒト新規ポリペプチド遺伝子のORFを含み、かつ¹¹³Val→¹¹³Arg、¹¹⁷Ser→¹¹⁷Argのアミノ酸置換を伴ったDNA断片を得た。このDNA断片を制限酵素 Mfe I (New England Biolabs) で消化した後、上記で得た分泌型 furin/His-tag 発現プラスミドの EcoRI、平滑末端化したNot I 部位に導入し、A鎖の前に furin によって認識プロセッシングされる配列 (Arg-Leu-Arg-Gly-Arg-Arg)を持つ、ヒト新規ポリペプチド前駆体/furin-His-tag共発現ベクターpCAN618/hVH1, 3を得た。

同時に、コントロールとしてアミノ酸置換を行っていないそのままのヒト新規ポリペプチド前駆体タンパク質/furin-His-tag共発現ベクターを同様にして構築した。

ヒト新規ポリペプチド遺伝子をコードしているcDNA断片を鋳型にして、翻訳開始コドンの ATG の直前にMfe I 制限酵素部位がくるように設計した合成DNA (配列番号: 81) とヒト新規ポリペプチド遺伝子のC末側をコードする配列、続いて終止コドンNot I 制限酵素部位がくるように設計した合成DNA (配列番号: 83)、PfuDNA polymerase (Stratagene社)を用いてPCR (反応条件:95℃ 1分→(98℃ 10秒→68℃ 35

- 秒)×25回→72℃ 5分→4℃)を行い、ヒトポリペプチド前駆体のORFを含むDNA断片を得た。このDNA断片を制限酵素MfeI (New England Biolabs)、NotI (New England Biolabs)で二重消化した後、上記で得た分泌型furin/His-tag 発現プラスミドのEcoRI、NotI部位に導入し、ヒトポリペプチド前駆体/furin-His-tag 共発現ベクター pCAN618/hVH1,4を得た。

実施例30 マウス新規ポリペプチド遺伝子の動物細胞発現ベクターの構築

マウス新規ポリペプチド遺伝子をCOS-7細胞中で発現させるための発現ベクターの構築を上記実施例29と同様の手法を用いて行った。

- 10 まず、マウス新規ポリペプチド遺伝子をコードしているcDNA断片を鋳型にして、翻訳開始コドンのATGの直前にEcoRI制限酵素部位がくるように設計した合成DNA (配列番号: 84) とマウス新規ポリペプチド遺伝子のC末側をコードする配列、続いて終止コドン NotI制限酵素部位がくる様に設計した合成DNA (配列番号: 85)、Pfu DNA polymerase (Stratagene社)を用いてPCR(反応条件: 95℃ 1分 → (98℃ 10秒 → 68℃ 35秒)×25回→72℃ 5分→4℃)を行い、マウスポリペプチド前駆体のORFを含み、かつ¹¹²Val→¹¹²Arg、¹¹⁶Ser→¹¹⁶Argのアミノ酸置換を伴ったDNA断片を得た。このDNA断片を制限酵素 EcoRI、NotI (New England Biolabs)で二重消化した後、上記実施例29で得た分泌型 furin/His-tag 発現プラスミドのEcoRI、NotI部位に導入し、A鎖の前にfurinによって認識プロセッシングされる配列 (RVRGRR)を持つマウスポリペプチド前駆体/furin-His-tag 共発現ベクター pCAN618/mVH1,3を得た。

同時に、コントロールとしてアミノ酸置換を行っていないそのままのマウスポリペプチド前駆体/furin-His-tag共発現ベクターを同様にして構築した。

- 25 マウス新規ポリペプチド遺伝子をコードしているcDNA断片を鋳型にして、翻訳開始コドンのATGの直前にEcoRI制限酵素部位がくるように設計した合成DNA (配列番号: 84) とマウス新規ポリペプチド遺伝子のC末側をコードする配列、続いて終止コドン NotI制限酵素部位がくるように設計した合成DNA (配列番号: 86)、

Pfu DNA polymerase(Stratagene社)を用いて PCR (反応条件: 95℃ 1分→(98℃ 10秒→68℃ 35秒)×25回→72℃ 5分→4℃)を行い、ポリペプチド前駆体のORFを含むDNA断片を得た。このDNA断片を制限酵素 EcoRI、NotI (New England Biolabs)で二重消化した後、上記実施例29で得た分泌型 furin/His-tag 発現プラスミドの EcoRI、NotI 部位に導入し、マウスポリペプチド前駆体/furin-His-tag共発現ベクター pCAN618/mVH1,2 を得た。

実施例31 新規ポリペプチド成熟体のCOS-7培養上清中への分泌発現

新規ポリペプチド成熟体が培養上清中への分泌発現していることを確認するために、COS-7細胞に上記実施例29および実施例30で作製したヒトポリペプチド前駆体発現ベクターを導入し、培養上清中の成熟ペプチドをEIAによって測定した。上記実施例29で作製した発現ベクターをトランスフェクションする前日に 4×10^5 cell/wellとなるように6-wellプレートにまき10% FBS (Hyclone)を含むDMEM培地 (Gibco-BRL)で24時間 CO₂ incubator 中で培養した。上記実施例29で作製した発現ベクターおよびpCAN618とFuGENE6 (Roche Diagnostics)を用いてトランスフェクションを行った後、24時間後に1mlの0.1mM 4-(2-aminoethyl benzen sulfonyl fluolide (pABSF) (和光純薬)と0.05% CHAPS(同仁化学)を含むDMEM(Phenol Red)培地 (Gibco-BRL)に培地交換を行ない、さらに48時間培養を続けた。培養上清は eppendorf サンプルチューブに移して遠心し、浮いている細胞を除去した後、この原液をそのままEIAのアッセイに用いた。EIAは実施例16記載の競合法に準じて行った(図17)。

その結果、A鎖の前にfurinによって認識プロセッシングされる配列(RLRGRR)を持つヒトポリペプチド前駆体/furin-His-tag 共発現ベクターpCAN618/hVH1,3を導入したCOS-7細胞培養上清中には約35nMの免疫反応性のポリペプチドが、マウスポリペプチド前駆体/furin-His-tag共発現ベクターpCAN618/mVH1,3を導入したCOS-7細胞培養上清中には約41nMの免疫反応性ポリペプチドが存在することが判明した。

実施例 3 2 COS-7 培養上清中に存在する新規ポリペプチドのTHP-1細胞に対する細胞内cAMP産生促進作用

実施例 3 1において免疫反応性ヒトポリペプチドがCOS-7細胞培養上清中へ分泌発
現されることが確認されたので、この生物活性を確認するために、培養上清原液を用
5 いて実施例 1 7に示した方法でTHP-1 細胞に対する細胞内cAMP産生促進作用を見た
(図 1 8)。

その結果、A鎖の前にfurinによって認識プロセッシングされる配列(RLRGRR)を持つ
ヒトポリペプチド前駆体/furin-His-tag 共発現ベクターpCAN618/hVH1, 3を導入した
COS-7 細胞培養上清を加えた場合、コントロールに比べて約1.8倍の、マウスポリペ
10 プチド前駆体/furin-His-tag 共発現ベクターpCAN618/mVH1, 3を導入した COS-7 細胞
培養上清を加えた場合は約1.6倍の THP-1細胞に対する細胞内 cAMP産生促進作用が
あることが判明し、生物活性を持つ新規ポリペプチドが産生されていることが明らか
となった。

15 産業上の利用可能性

本発明のポリペプチドおよびそれをコードするDNAは、例えば、炭水化物などの
エネルギー源の代謝調節(糖代謝、脂質代謝など)異常(例えば糖尿病など)、組織
の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常(例えば強皮症
など)、組織の線維化(例えば、肝硬変・肺線維症、強皮症または腎線維症など)、
20 循環器障害(末梢動脈疾患、心筋梗塞または心不全など)、内分泌障害、体液バラン
ス異常、中枢性疾患およびアレルギーなどの免疫系疾患、血管新生障害等の種々の疾
病の診断、治療、予防に使用することができる。また、本発明のポリペプチドは、本
発明のポリペプチドの活性を促進もしくは阻害する化合物またはその塩のスクリー
ニングのための試薬として有用である。さらに、本発明のポリペプチドに対する抗体
25 は、本発明のポリペプチドを特異的に認識することができるので、被検液中の本発明
のポリペプチドの検出、定量、中和等に使用することができる。

請 求 の 範 囲

1. 配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩。
- 5 2. 実質的に同一のアミノ酸配列が配列番号：19または配列番号：47で表されるアミノ酸配列である請求項1記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩。
3. 配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩。
- 10 4. 実質的に同一のアミノ酸配列が配列番号：21または配列番号：49で表されるアミノ酸配列である請求項3記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩。
5. 配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列および配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ
- 15 酸配列を含有する請求項1または請求項3記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩。
6. 配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド、そのアミドまたはそのエステルおよび配列番号：8で表
- 20 されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有するポリペプチド、そのアミドまたはそのエステルがジスルフィド結合で結合しているポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩。
7. 配列番号：7で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列が配列番号：19または配列番号：47で表されるアミノ酸配列であり、配列番号：8で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列が配列番
- 25 号：21または配列番号：49で表されるアミノ酸配列である請求項5または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩。
8. 請求項1または請求項3記載のポリペプチドをコードするDNAを含有するDN

A.

9. 配列番号：3で表されるアミノ酸配列と同一もしくは実質的に同一のアミノ酸配列を含有する請求項1または請求項3記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩。
- 5 10. 実質的に同一のアミノ酸配列が配列番号：17、配列番号：23、配列番号：45または配列番号：51で表されるアミノ酸配列である請求項9記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩。
11. 請求項9記載のポリペプチドをコードするDNAを含有する請求項8記載のDNA。
- 10 12. 配列番号：12、配列番号：18、配列番号：24、配列番号：46または配列番号：52で表される塩基配列を有する請求項10記載のDNA。
13. 請求項8記載のDNAを含有する組換えベクター。
14. 請求項13記載の組換えベクターで形質転換された形質転換体。
15. 請求項14記載の形質転換体を培養し、請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチドを生成せしめることを特徴とする請求項1、請求項3または請求項
- 15 6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の製造法。
16. 請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩に対する抗体。
17. 請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩を用いることを特徴とする請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニング方法。
- 20 18. 請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩を含有してなる請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩のスクリーニング用キット。
- 25 19. 請求項17記載のスクリーニング方法または請求項18記載のスクリーニング

用キットを用いて得られる、請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩。

20. 請求項17記載のスクリーニング方法または請求項18記載のスクリーニング用キットを用いて得られる請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩を含有してなる医薬。

21. 請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩を含有してなる医薬。

10 22. 請求項16記載の抗体を含有してなる医薬。

23. ①請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、②請求項19記載の化合物またはその塩、または③請求項16記載の抗体を含有してなる代謝調節異常、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常、組織の線維化、循環器障害、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患、血管新生障害の予防・治療剤。

24. 肝硬変・肺線維症、強皮症、腎線維症または末梢動脈疾患の予防・治療剤である請求項23記載の剤。

25. 請求項16記載の抗体を含有してなる診断剤。

26. 代謝調節異常、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常、組織の線維化、循環器障害、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患、血管新生障害の予防・治療作用を有する医薬を製造するための①請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩、②請求項17記載のスクリーニング方法または請求項18記載のスクリーニング用キットを用いて得られる請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩、または③請求項16記載の抗体の使用。

27. ①請求項1、請求項3または請求項6記載のポリペプチド、そのアミド、もし

- くはそのエステルまたはその塩、②請求項 1 7 記載のスクリーニング方法または請求項 1 8 記載のスクリーニング用キットを用いて得られる請求項 1、請求項 3 または請求項 6 記載のポリペプチド、そのアミド、もしくはそのエステルまたはその塩の活性を促進または阻害する化合物またはその塩、または③請求項 1 6 記載の抗体を哺乳動物に投与することを特徴とする代謝調節異常、組織の成長・増殖・分化阻害、生殖機能の機能低下、結合組織の形成異常、組織の線維化、循環器障害、内分泌障害、体液バランス異常、中枢性疾患、免疫系疾患、血管新生障害の予防・治療方法。
- 5

1/18



1

ATG GCC AGG TAC ATG CTG CTG CTG CTC CTG GCG GTA TGG GTG CTG ACC GGG GAG 54
 Met Ala Arg Tyr Met Leu Leu Leu Leu Ala Val Trp Val Leu Thr Gly Glu 18

CTG TGG CCG GGA GCT GAG GCC CGG GCA GCG CCT TAC GGG GTC AGG CTT TGC GGC 108
 Leu Trp Pro Gly Ala Glu Ala Arg Ala Ala Pro Tyr Gly Val Arg Leu Cys Gly 36

CGA GAA TTC ATC CGA GCA GTC ATC TTC ACC TGC GGG GGC TCC CGG TGG AGA CGA 162
 Arg Glu Phe Ile Arg Ala Val Ile Phe Thr Cys Gly Gly Ser Arg Trp Arg Arg 54

TCA GAC ATC CTG GCC CAC GAG GCT ATG GGA GAT ACC TTC CCG GAT GCA GAT GCT 216
 Ser Asp Ile Leu Ala His Glu Ala Met Gly Asp Thr Phe Pro Asp Ala Asp Ala 72

GAT GAA GAC AGT CTG GCA GGC GAG CTG GAT GAG GCC ATG GGG TCC AGC GAG TGG 270
 Asp Glu Asp Ser Leu Ala Gly Glu Leu Asp Glu Ala Met Gly Ser Ser Glu Trp 90

CTG GCC CTG ACC AAG TCA CCC CAG GCC TTT TAC AGG GGG CGA CCC AGC TGG CAA 324
 Leu Ala Leu Thr Lys Ser Pro Gln Ala Phe Tyr Arg Gly Arg Pro Ser Trp Gln 108

GGA ACC CCT GGG GTT CTT CGG GGC AGC CGA GAT GTC CTG GCT GGC CTT TCC AGC 378
 Gly Thr Pro Gly Val Leu Arg Gly Ser Arg Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser 126

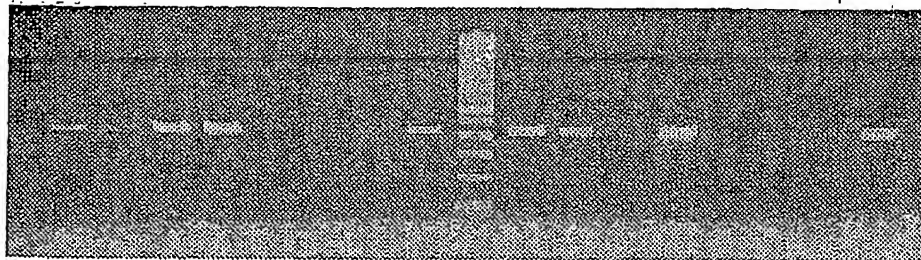
AGC TGC TGC AAG TGG GGG TGT AGC AAA AGT GAA ATC AGT AGC CTT TGC TAG 429
 Ser Cys Cys Lys Trp Gly Cys Ser Lys Ser Glu Ile Ser Ser Leu Cys *** 142

2/18

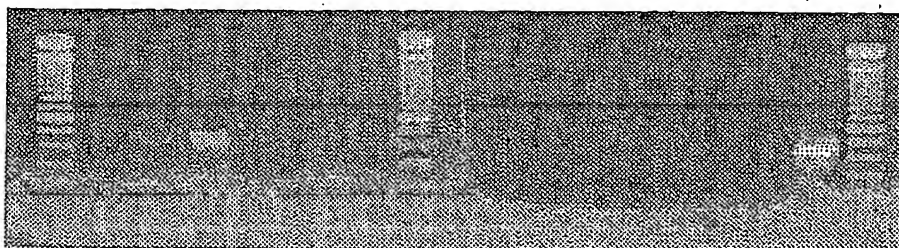


2

1 2 3 4 5 6 7 8 9 10 11 12 13 14 15 16



17 18 19 20 21 22 23 24 25 26 27 28 29



3/18



3

Human.pro	M	A	-	R	Y	M	L	L	L	L	L	A	V	W	V	L	T	G	E	L	W	P	G	A	E	A	R	A	A	28
Mouse.pro	M	A	N	L	G	-	-	L	L	L	L	A	S	W	A	L	L	G	A	L	G	L	Q	A	E	A	R	P	A	27
Rat.pro	M	A	T	R	G	-	-	L	L	L	L	A	S	W	A	L	L	G	A	L	V	L	Q	A	E	A	R	P	A	26
Porcine.PRO	M	A	K	R	P	L	L	L	L	L	L	A	V	W	V	L	A	G	E	L	W	L	R	T	E	A	R	A	S	29

Human.pro	P	Y	G	V	R	L	C	G	R	E	F	I	R	A	V	I	F	T	C	G	G	S	R	W	R	R	S	D	I	57
Mouse.pro	P	Y	G	V	K	L	C	G	R	E	F	I	R	A	V	I	F	T	C	G	G	S	R	W	R	R	A	D	I	56
Rat.pro	P	Y	G	V	K	L	C	G	R	E	F	I	R	A	V	I	F	T	C	G	G	S	R	W	R	R	A	D	I	55
Porcine.PRO	P	Y	G	V	K	L	C	G	R	E	F	I	R	A	V	I	F	T	C	G	G	S	R	W	R	R	S	D	M	58

Human.pro	L	A	H	E	A	M	G	D	T	F	P	D	A	D	E	S	L	A	G	E	L	D	E	A	M	G	86			
Mouse.pro	L	A	H	E	S	L	G	D	F	F	A	D	G	E	A	N	T	D	H	L	A	S	E	L	D	E	A	V	G	85
Rat.pro	L	A	H	D	P	L	G	E	F	F	A	D	G	E	A	N	T	D	H	L	A	S	E	L	D	E	A	V	G	84
Porcine.PRO	L	A	H	E	A	L	G	D	V	F	S	D	T	D	S	N	A	D	S	-	-	-	E	L	D	E	A	M	A	84

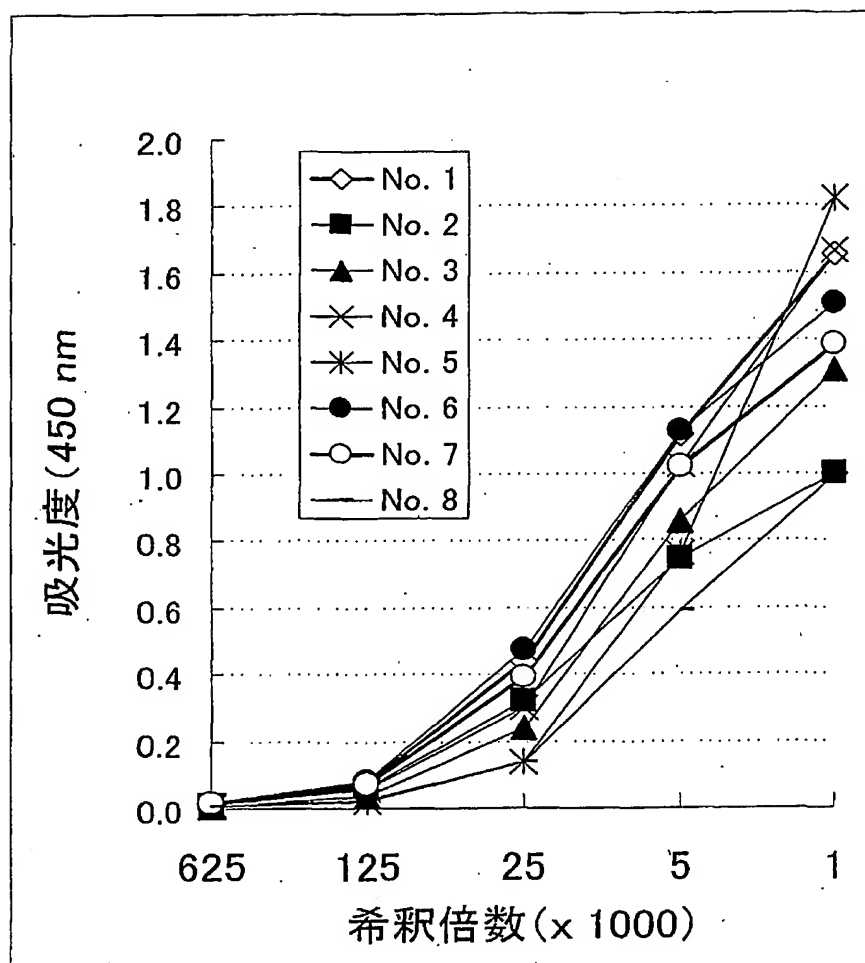
Human.pro	S	S	E	W	L	A	L	T	K	S	P	Q	A	F	Y	R	G	R	P	S	W	Q	G	T	P	G	V	L	R	115
Mouse.pro	S	S	E	W	L	A	L	T	K	S	P	Q	A	F	Y	G	G	R	A	S	W	Q	G	S	P	G	V	V	R	114
Rat.pro	S	S	E	W	L	A	L	T	K	S	P	Q	V	F	Y	G	G	R	S	S	W	Q	G	S	P	G	V	V	R	113
Porcine.PRO	S	S	E	W	L	A	L	T	K	S	P	E	T	F	Y	G	V	Q	P	G	W	Q	R	T	P	G	A	L	R	113

Human.pro	G	S	R	D	V	L	A	G	L	S	S	S	C	C	K	W	G	C	S	K	S	E	I	S	S	S	L	C	142
Mouse.pro	G	S	R	D	V	L	A	G	L	S	S	S	C	C	E	W	G	C	S	K	S	Q	I	S	S	S	L	C	141
Rat.pro	G	S	R	D	V	L	A	G	L	S	S	S	C	C	E	W	G	C	S	K	S	Q	I	S	S	S	L	C	140
Porcine.PRO	G	S	R	D	V	L	A	G	L	S	S	N	C	C	K	W	G	C	S	K	S	E	I	S	S	S	L	C	140

4/18

図

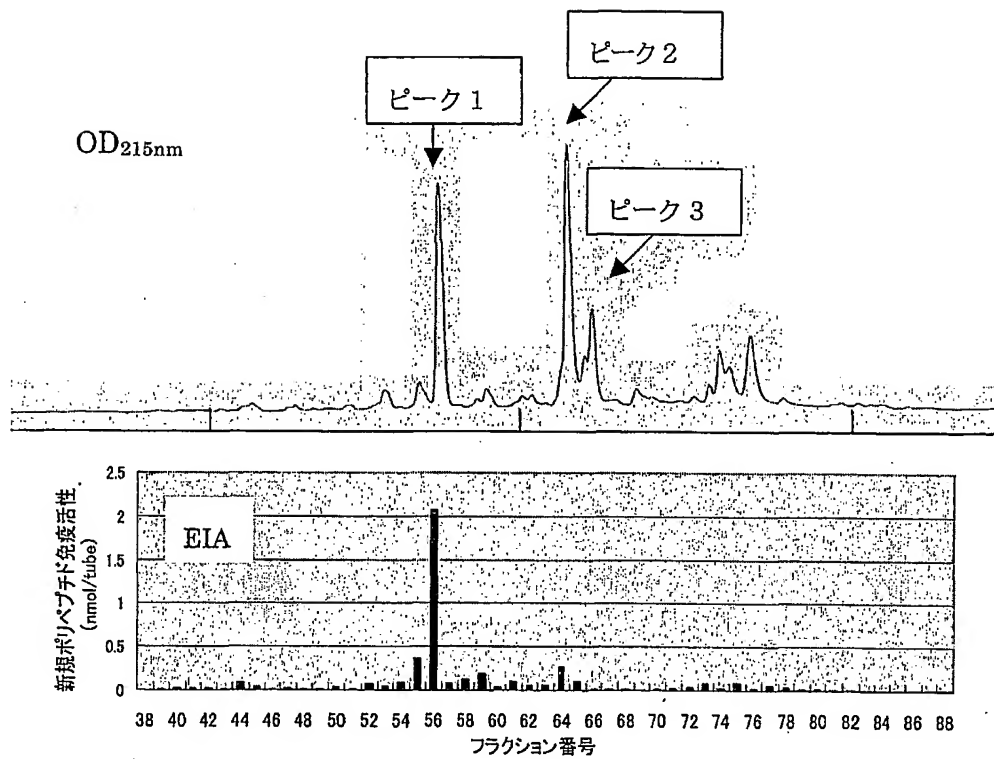
4



5/18

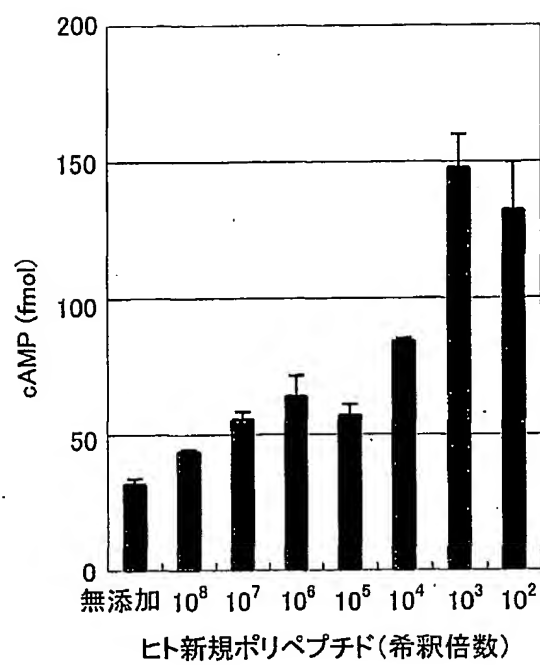
図

5



6/18

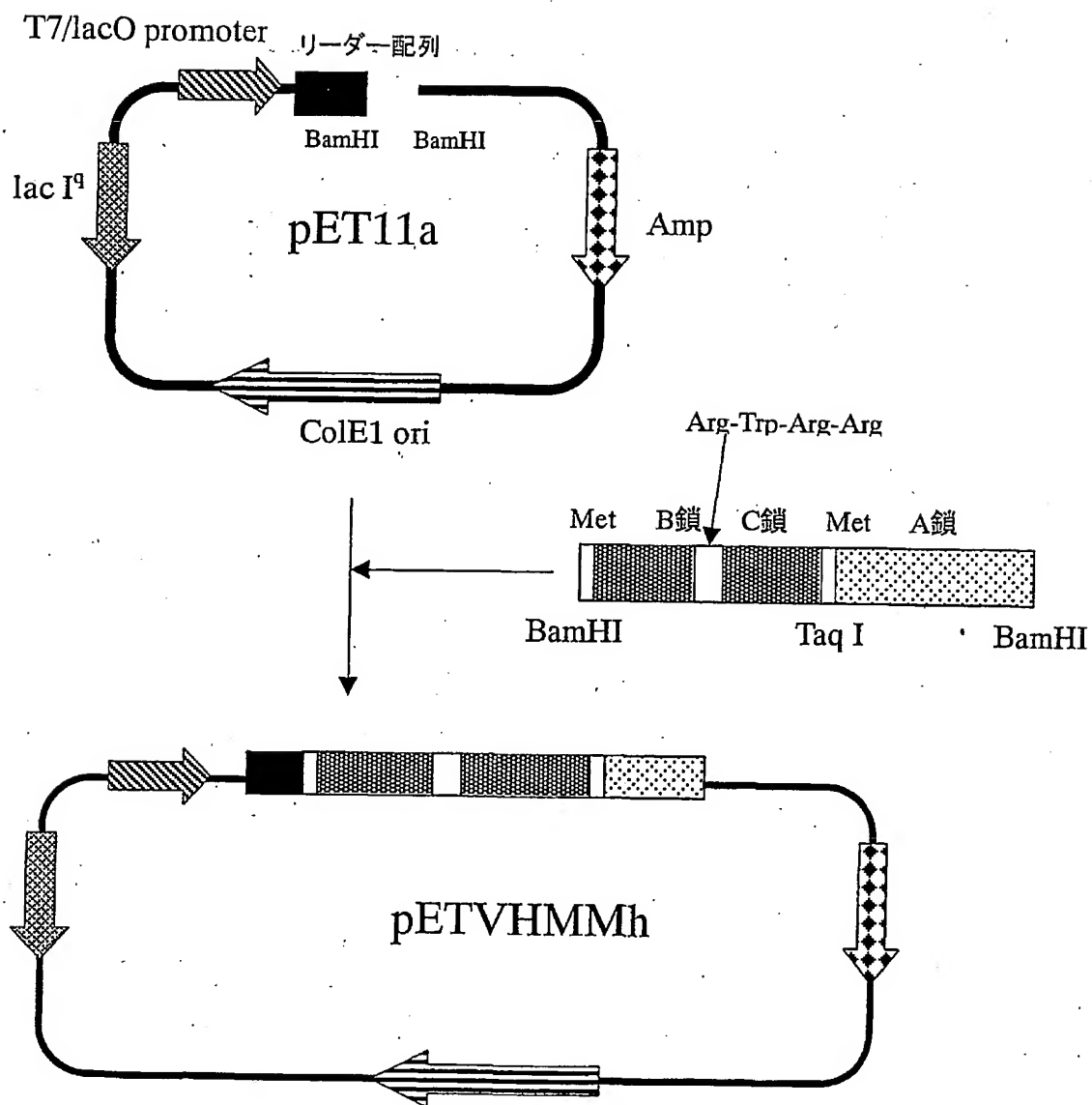
図 6



7/18

図

7

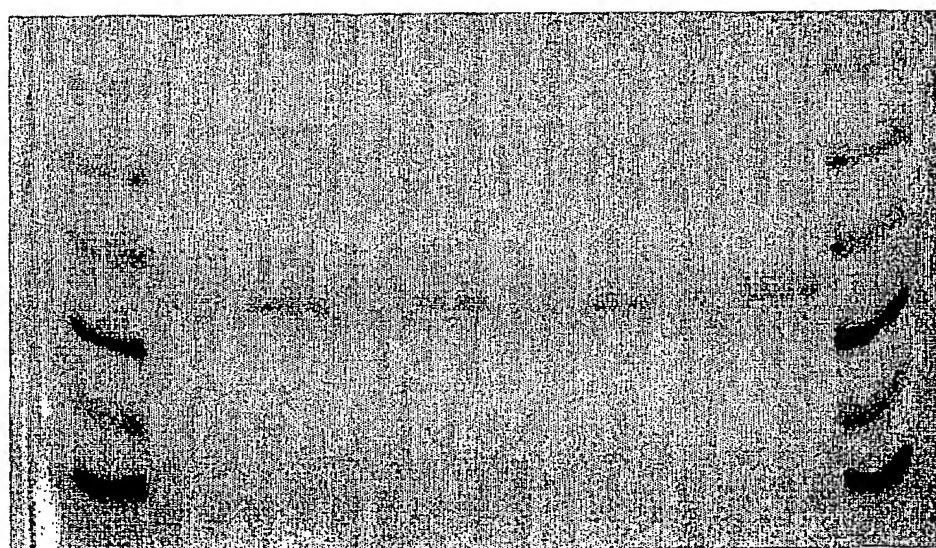


8/18



8

レーンNo. 1 2 3 4 5 6 7 8 9 10



←17KDa

2, 4, 6, 8: 誘導前

3, 5, 7, 9: 誘導後

1, 10: 分子量マーカー

2, 3: コロニー1

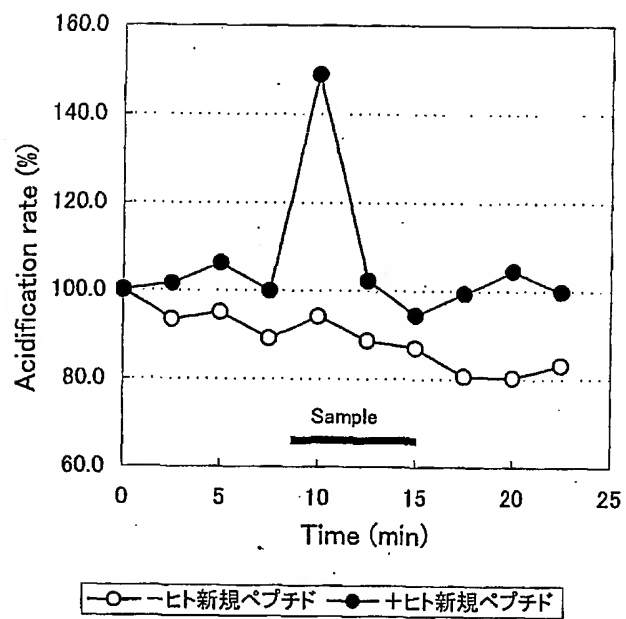
4, 5: コロニー2

6, 7: コロニー3

9/18



9

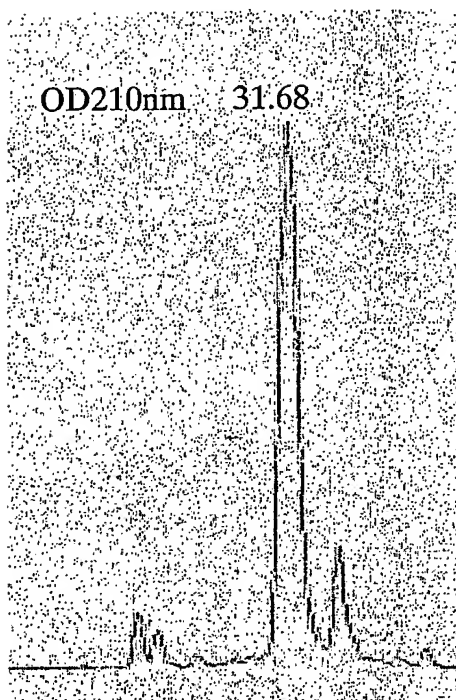


10/18



1 0

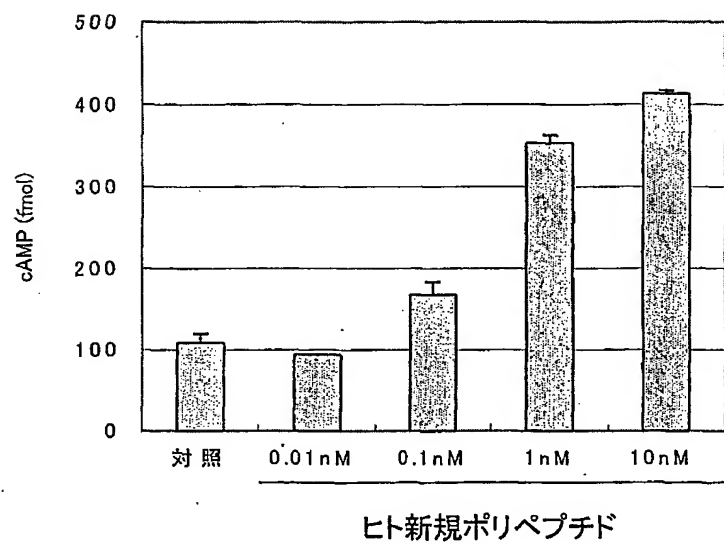
ヒト新規ポリペプチド



11/18

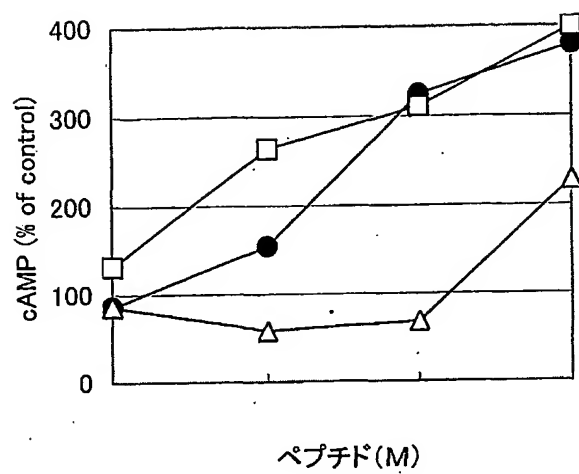


1.1



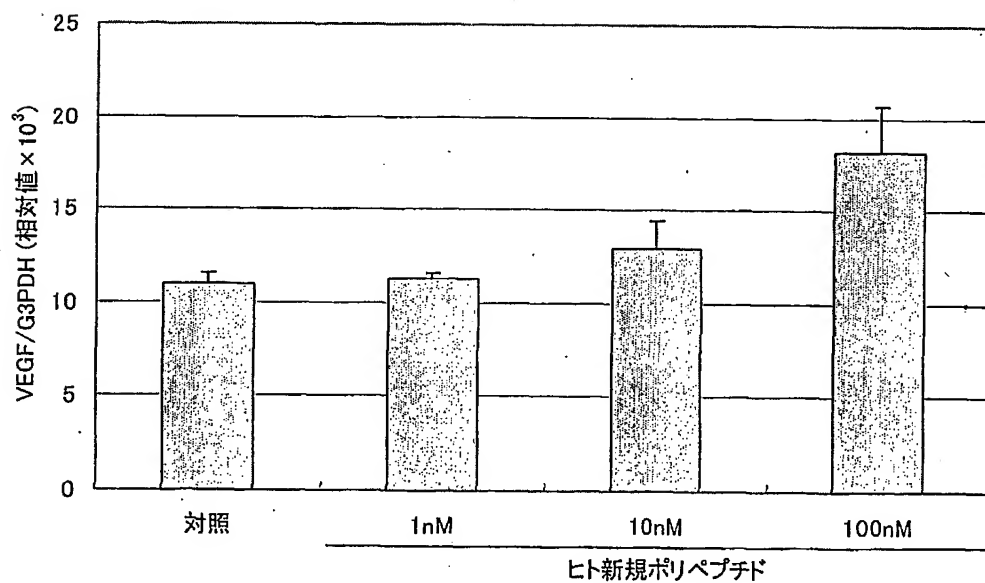
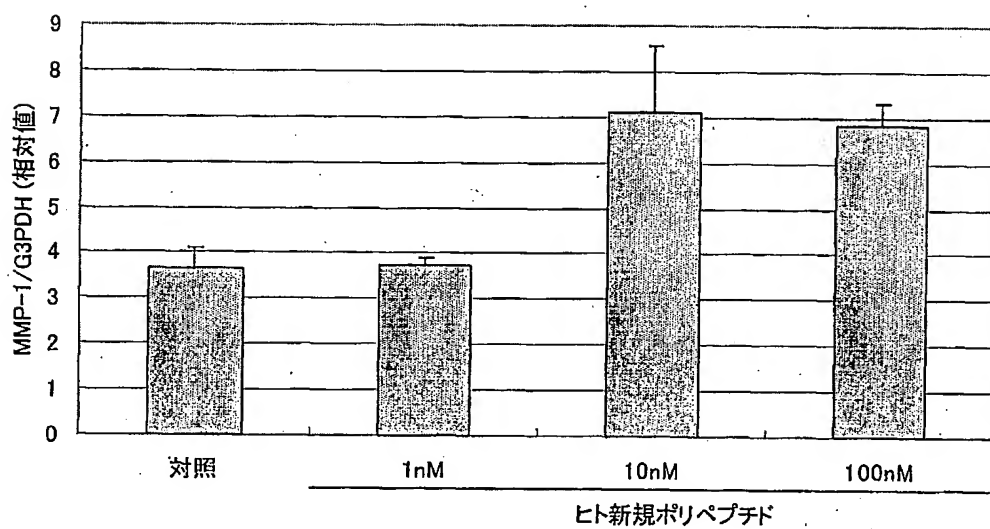
12/18

図 12



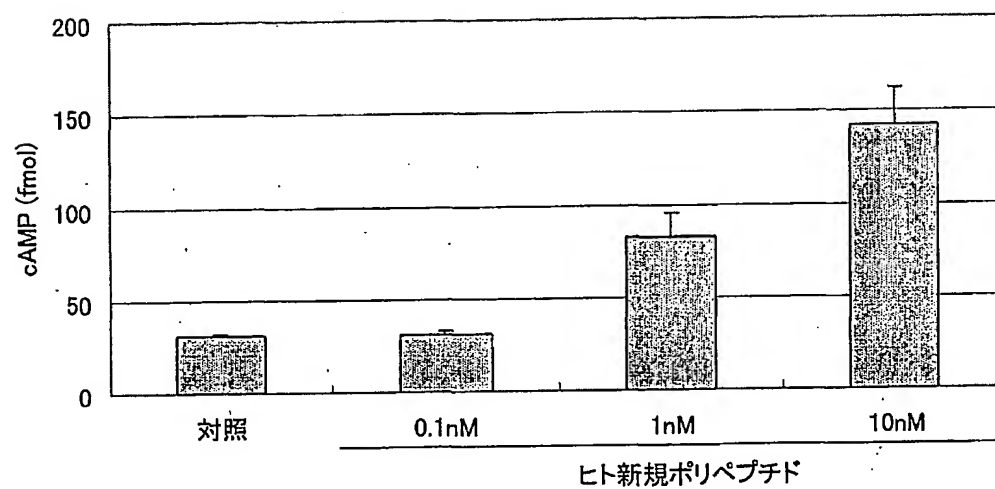
13/18

図 13



14/18

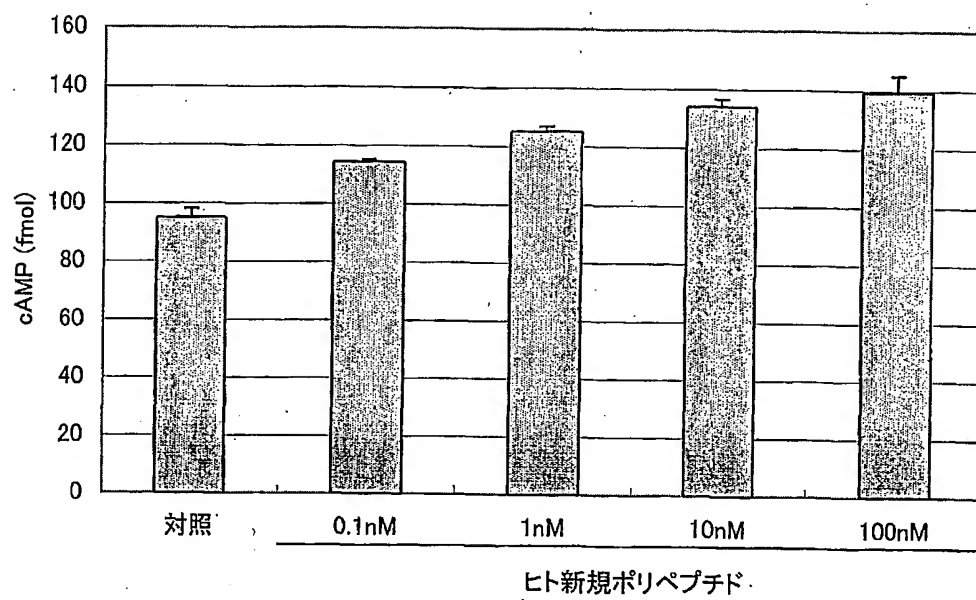
図 14.



15/18



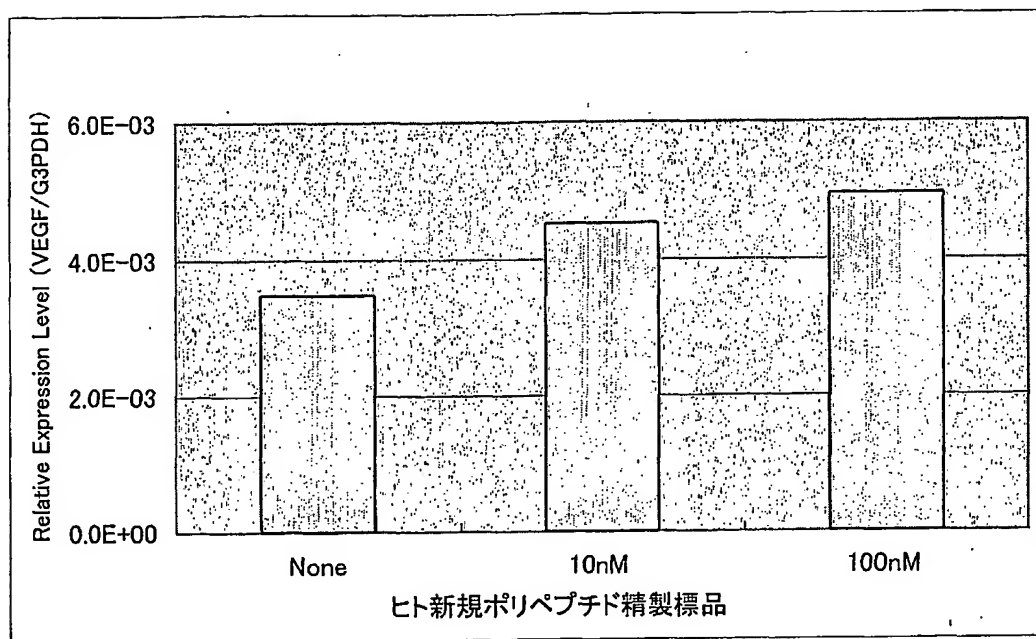
15



16/18



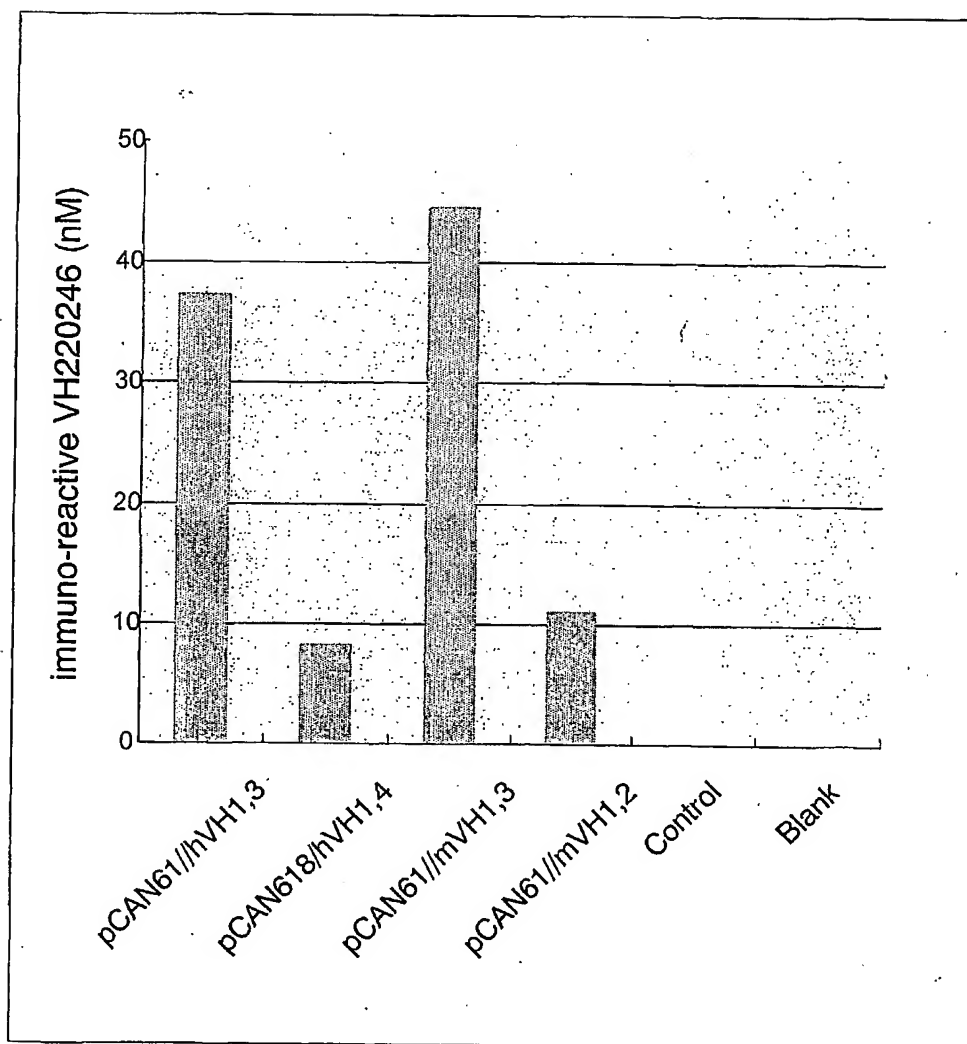
16



17/18



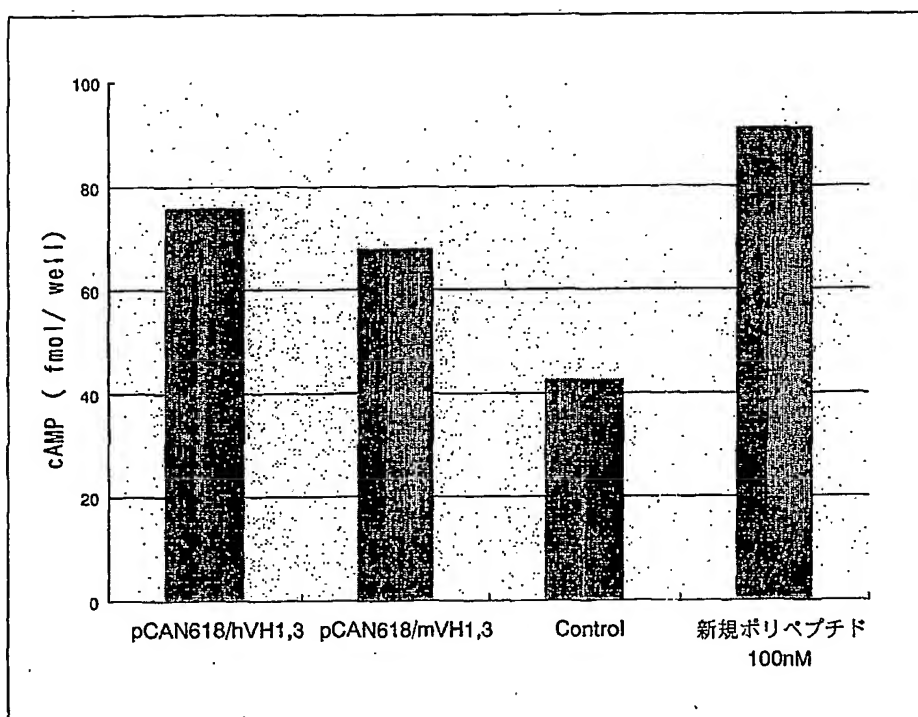
1 7



18/18



18



[Sequence Listing]

<110> Takeda Chemical Industries, Ltd.

<120> Novel Insulin/IGF/Relaxin Family Polypeptide and Its DNA

<130> 2717W00P

<150> JP 12-126340

<151> 2000-04-21

<150> JP 12-205587

<151> 2000-07-03

<150> JP 12-247962

<151> 2000-08-10

<150> JP 12-395050

<151> 2000-12-22

<160> 78

<210> 1

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 1

ctggcgggat gggctgctgac 20

<210> 2

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

2/34

<400> 2

actggggcat tggtcctggt g 21

<210> 3

<211> 142

<212> PRT

<213> Human

<400> 3

Met Ala Arg Tyr Met Leu Leu Leu Leu Leu Ala Val Trp Val Leu Thr

1 5 10 15

Gly Glu Leu Trp Pro Gly Ala Glu Ala Arg Ala Ala Pro Tyr Gly Val

20 25 30

Arg Leu Cys Gly Arg Glu Phe Ile Arg Ala Val Ile Phe Thr Cys Gly

35 40 45

Gly Ser Arg Trp Arg Arg Ser Asp Ile Leu Ala His Glu Ala Met Gly

50 55 60

Asp Thr Phe Pro Asp Ala Asp Ala Asp Glu Asp Ser Leu Ala Gly Glu

65 70 75 80

Leu Asp Glu Ala Met Gly Ser Ser Glu Trp Leu Ala Leu Thr Lys Ser

85 90 95

Pro Gln Ala Phe Tyr Arg Gly Arg Pro Ser Trp Gln Gly Thr Pro Gly

100 105 110

Val Leu Arg Gly Ser Arg Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser Ser Cys

115 120 125

Cys Lys Trp Gly Cys Ser Lys Ser Glu Ile Ser Ser Leu Cys

130 135 140 142

<210> 4

3/34

<211> 1061

<212> DNA

<213> Human

<400> 4

```
ttcaaagcat ctccgtccag catggccagg tacatgctgc tgcgtctcct ggcggtaagg 60
gigctgaccg gggagctgtg gccgggagct gaggcccggg cagcgccctta cggggtcagg 120
ctttgcggcc gagaattcat ccgagcagtc atcttcacct gcgggggctc ccggiggaga 180
cgatcagaca tccctggcca cgaggctatg ggagatacct tcccggatgc agatgctgat 240
gaagacagtc tggcaggcga gctggatgag gccatggggc ccagcgagtg gctggccctg 300
accaagtcac cccaggcctt ttacaggggg cgaccagct ggcaaggaa cccctgggggtt 360
cttcggggca gccgagatgt cctggctggc ctctccagca gctgctgcaa gttgggggtgt 420
agcaaaagtg aaatcagtag cctttgctag tttagaggct gggcagccgt gggcaccagg 480
accaatgccc cagtcctgcc atccactcaa ctagtgtctg gctgggcacc tgtctttcga 540
gcctcacaca ttattcatt catctacaag tcacagagge actgtgggct caggcacagt 600
ctcccgacac cacctatcca accctgccct ttgaccagcc tatcatgacc ctggccccta 660
aggaagctgt gccctgcct ggtcaagtgg ggaccccccc atcctgacce ctgacctctc 720
cccagccccta accatgcgtt tgcctggcct acacactcca ctgccacaac tgggtcccta 780
ctctacctag gctggccaca cagagacccc tgcccccttc ccagtcctaaa ctgtggccat 840
tgtcccttga ccagctaaaa tcaagcctct gtctcagtc agcctttgca cgcacgcttc 900
ctttgccctg ctctccatcc cctctccctc caactccct gccagagttc caaggctgtg 960
gaccccagag aaggctggcag gtggccccc taggagagct ctgggcacat tcgaatcttc 1020
ccaaactcca ataataaaaa ttcaagact ttggcagaga g 1061
```

<210> 5

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

4/34

<220>

<223> Primer

<400> 5

ccggatgcag atgctgatga a 21

<210> 6

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 6

tgggtcaaagg gcagggttgg 20

<210> 7

<211> 24

<212> PRT

<213> Human

<400> 7

Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser Ser Cys Cys Lys Trp Gly Cys Ser

1

5

10

15

Lys Ser Glu Ile Ser Ser Leu Cys

20

24

<210> 8

<211> 27

<212> PRT

<213> Human

<400> 8

5/34

Arg Ala Ala Pro Tyr Gly Val Arg Leu Cys Gly Arg Glu Phe Ile Arg

1

5

10

15

Ala Val Ile Phe Thr Cys Gly Gly Ser Arg Trp

20

25

27

<210> 9

<211> 23

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 9

ggatgaagatg actgctcgga tga 23

<210> 10

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 10

ccgcaaagcc tgaccccgta ag 22

<210> 11

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

6/34

<400> 11

gggggtgtag caaaagtga a 21

<210> 12

<211> 426

<212> DNA

<213> Human

<400> 12

atggccaggt acatgtgtct gctgtctctg gcggtatggg tgctgaccgg ggagctgttg 60

ccgggagctg agggccgggc agcgcttiac ggggtcaggc ttgtcggccg agaattcatc 120

cgagcagica tcctcacctg cgggggctcc cgggtggagac gatcagacat cctggccac 180

gaggctatgg gagatacctt cccggatgca gatgtgtatg aagacagtct ggcaggcgag 240

ctggatgagg ccatggggtc cagcgagtgg ctggccctga ccaagtcacc ccaggccttt 300

tacagggggc gaccagctg gcaaggaacc cctgggggtc ttcggggcag ccgagatgtc 360

ctggctggcc ttccagcag ctgtgcaag tgggggtgta gcaaaagtga aatcagtagc 420

ctttgc 426

<210> 13

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 13

gggcaggggt ctctgtgt 18

<210> 14

<211> 21

<212> DNA

7/34

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 14

ttcaaagcat ctccgtccag c 21

<210> 15

<211> 72

<212> DNA

<213> Human

<400> 15

gatgtccctgg ctggcctttc cagcagctgc tgcaagtggg ggtagtagcaa aagtgaatc 60

agtagccttt gc 72

<210> 16

<211> 81

<212> DNA

<213> Human

<400> 16

cgggcagcgc ctacggggt caggctttgc ggccgagaat tcatccgagc agtcatttc 60

acctgcgggg gctcccgggtg g 81

<210> 17

<211> 140

<212> PRT

<213> Rat

<400> 17

Met Ala Thr Arg Gly Leu Leu Leu Ala Ser Trp Ala Leu Leu Gly Ala

1

5

10

15

8/34

Leu Val Leu Gln Ala Glu Ala Arg Pro Ala Pro Tyr Gly Val Lys Leu

20

25

30

Cys Gly Arg Glu Phe Ile Arg Ala Val Ile Phe Thr Cys Gly Gly Ser

35

40

45

Arg Trp Arg Arg Ala Asp Ile Leu Ala His Asp Pro Leu Gly Glu Phe

50

55

60

Phe Ala Asp Gly Glu Ala Asn Thr Asp His Leu Ala Ser Glu Leu Asp

65

70

75

80

Glu Ala Val Gly Ser Ser Glu Trp Leu Ala Leu Thr Lys Ser Pro Gln

85

90

95

Val Phe Tyr Gly Gly Arg Ser Ser Trp Gln Gly Ser Pro Gly Val Val

100

105

110

Arg Gly Ser Arg Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser Ser Cys Cys Glu

115

120

125

Trp Gly Cys Ser Lys Ser Gln Ile Ser Ser Leu Cys

130

135

140

<210> 18

<211> 420

<212> DNA

<213> Rat

<400> 18

atggcaactc gggggctgct gctggcttcc tgggctctcc tcggggctct ggtgctgcag 60

gccgaggcga ggcccgcgcc ctatggggtg aagctctgcg gtcgggagtt catccgcgcg 120

gtcatcttca cctgcggggg ctacgatgg cgccgggcgg acatcttggc ccacgacct 180

ctgggggaat tcttcgctga tggagaagcc aatacagacc acctggccag cgaactggac 240

gaagctgtgg gctccagcga gtggctggcc ctgaccaaatt cccccaggt ctctatggg 300

9/34

ggtcgatcca gctggcaagg gtcctccgga gtggctcggg gcagcagaga tgtgctggct 360

ggcctttcca gcagctgttg cgagtggggc tgtagtaaga gccaaattag cagcttgtgc 420

<210> 19

<211> 24

<212> PRT

<213> Rat, Mouse

<400> 19

Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser Ser Cys Cys Glu Trp Gly Cys Ser

1

5

10

15

Lys Ser Gln Ile Ser Ser Leu Cys

20

24

<210> 20

<211> 72

<212> DNA

<213> Rat

<400> 20

gagtgctgg ctggccttcc cagcagctgt tgcgagtggg gctgtagtaa gagccaaatt 60

agcagcttgt gc

72

<210> 21

<211> 27

<212> PRT

<213> Rat, Mouse

<400> 21

Arg Pro Ala Pro Tyr Gly Val Lys Leu Cys Gly Arg Glu Phe Ile Arg

1

5

10

15

Ala Val Ile Phe Thr Cys Gly Gly Ser Arg Trp

10/34

20

25

<210> 22

<211> 81

<212> DNA

<213> Rat

<400> 22

aggccccgcgc cctatggggt gaagctctgc ggicgggagt tcatccgcgc ggicattctc 60
 acctgcgggg gctcacgatg g 81

<210> 23

<211> 141

<212> PRT

<213> Mouse

<400> 23

Met Ala Met Leu Gly Leu Leu Leu Leu Ala Ser Trp Ala Leu Leu Gly

1 5 10 15

Ala Leu Gly Leu Gln Ala Glu Ala Arg Pro Ala Pro Tyr Gly Val Lys

20 25 30

Leu Cys Gly Arg Glu Phe Ile Arg Ala Val Ile Phe Thr Cys Gly Gly

35 40 45

Ser Arg Trp Arg Arg Ala Asp Ile Leu Ala His Glu Ser Leu Gly Asp

50 55 60

Phe Phe Ala Asp Gly Glu Ala Asn Thr Asp His Leu Ala Ser Glu Leu

65 70 75 80

Asp Glu Ala Val Gly Ser Ser Glu Trp Leu Ala Leu Thr Lys Ser Pro

85 90 95

Gln Ala Phe Tyr Gly Gly Arg Ala Ser Trp Gln Gly Ser Pro Gly Val

11/34

100

105

110

Val Arg Gly Ser Arg Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser Ser Cys Cys

115

120

125

Glu Trp Gly Cys Ser Lys Ser Gln Ile Ser Ser Leu Cys

130

135

140 141

<210> 24

<211> 423

<212> DNA

<213> Mouse

<400> 24

atggcaatgc tcgggctgct gctgctggct tcctgggctc tcctcggggc tctggggctg 60
 caggccgagg cgaggccggc gccctacggg gtgaagctct gcggtcggga gttcatccgc 120
 gcggcatctt tcaattgcgg aggctcacga tggcgccggg cggacatctt ggcccacgaa 180
 tctctggggg acttcttcgc tgatggagaa gccaatagc accacctggc cagcgagctg 240
 gatgaagcgg tgggtccag cgagtggctg gccctaacca aatcccccca ggctttctac 300
 gggtgctgag ccagctggca agggcacct ggagtggctc ggggcagcag agatgtgttg 360
 gctggccttt ccagcagttg ctgcgagttg ggctgtagca agagccaaat tagcagcttg 420
 tgc 423

<210> 25

<211> 72

<212> DNA

<213> Mouse

<400> 25

gatgtgttgg ctggcctttc cagcagttgc tgcgagttgg gctgtagcaa gagccaaatt 60
 agcagcttgt gc 72

<210> 26

12/34

<211> 81

<212> DNA

<213> Mouse

<400> 26

aggccggcgc cctacggggt gaagctctgc ggtcgggagt tcatccgcgc ggtcatcttc 60
acttgcggag gctcacgatg g 81

<210> 27

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 27

ggctcttact acagcccccac tcgcaacagc 30

<210> 28

<211> 28

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 28

tgctggaag gccagccagc acatctct 28

<210> 29

<211> 23

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 29

ggctgctagg ggtatggttg gag

23

<210> 30

<211> 28

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 30

aagggtggcc taatggcttt cggatttc

28

<210> 31

<211> 29

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 31

ttaaaggcca ggcagaggtg tttccactg

29

<210> 32

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

14/34

<400> 32

cactctcctg attggcctcct gctgctc

27

<210> 33

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 33

gggtcccgaga aagcttaaag gcaggcagag

30

<210> 34

<211> 24

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 34

ggagaagcca atacagacca cctg

24

<210> 35

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 35

agtggctggc cctaaccaaa tc

22

15/34

<210> 36

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 36

ggtcgcaggc atctcagctg at

22

<210> 37

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 37

cttcccaatc gctcagccca

20

<210> 38

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 38

cgcttctcca ttgctcaacc ct

22

<210> 39

<211> 470

16/34

<212> DNA

<213> Rat

<400> 39

```

ggtcgcaggc atctcagctg atcatggcaa ctcgggggct gctgctggct tccitgggctc   60
tcctcggggc tctgggtgctg caggccgagg cgaggccgc gccctatggg gtaagctct 120
gcggtcggga gttcatccgc gcggtaatct tcacctgcgg gggctcacga tggcgccggg 180
cggacatctt ggcccacgac cctctggggg aattcttcgc tgatggagaa gccaatacag 240
accacctggc cagcgaactg gacgaagctg tgggtccag cgagtggctg gccctgacca 300
aatccccca ggtcttctat gggggctgat ccagctggca agggctctcc ggagtgggtc 360
ggggcagcag agatgtgctg gctggccttt ccagcagctg ttgcgagtgg ggctgtagta 420
agagccaaat tagcagcttg tgctaggatc tgggctgagc gattgggaag              470

```

<210> 40

<211> 475

<212> DNA

<213> Mouse

<400> 40

```

ggtcgcaggc atctcagctg atcatggcaa tgctcgggct gctgctgctg gcttcctggg   60
ctctcctcgg ggctctgggg ctgcaggccg aggcgaggcc ggcgccctac ggggtgaagc 120
tctgcggctg ggagttcatc cgcgcggica tcttcacttg cggaggctca cgatggcgcc 180
gggcgacat ctggccac gaatctctgg gggacttctt cgcgatgga gaagccaata 240
cagaccacct ggccagcgag ctggatgaag cggtgggctc cagcgagtgg ctggccctaa 300
ccaaatcccc ccaggctttc tacgglggtc gagccagctg gcaagggtca cctggagtgg 360
ttcggggcag cagagatgtg ttggctggcc ttccagcag ttgctgcgag tggggctgta 420
gcaagagcca aattagcagc ttgtgctagg atcagggttg agcaatggag aagcg      475

```

<210> 41

<211> 184

17/34

<212> DNA

<213> Rat

<400> 41

```

atggcaactc gggggctgct gctggcttcc tgggctctcc tcggggctct ggtgctgcag   60
gccgaggcga ggcccgcgcc ctatggggtg aagctctgcg gtcgggagtt catccgcgcg  120
gtcatcttca cctgcggggg ctacgatgg cgccgggcgg acatctiggc ccacgacct  180
ctgg
                                                                 184

```

<210> 42

<211> 236

<212> DNA

<213> Rat

<400> 42

```

gggaattctt cgctgatgga gaagccaata cagaccacct ggccagcgaa ctggacgaag   60
ctgtgggctc cagcgagtgg ctggccctga ccaaatcccc ccaggctctc tatgggggtc  120
gatccagctg gcaagggtct cccggagtgg ttccggggcag cagagatgtg ctggctggcc  180
tttcagcag ctgttgcgag tggggctgta glaagagcca aattagcagc ttgtgc       236

```

<210> 43

<211> 247

<212> DNA

<213> Mouse

<400> 43

```

atggcaatgc tcgggctgct gctgctggct tcctgggctc tcctcggggc tctggggctg   60
caggccgagg cgaggccggc gccctacggg gtgaagctct gcggtcggga gtatcatccg  180
gcggtcatct tcaattgcgg aggcctacga tggcgccggg cggacatctt ggcccacgaa  240
tctctgg
                                                                 247

```

<210> 44

18/34

<211> 236

<212> DNA

<213> Mouse

<400> 44

gggacttcctt cgctgatgga gaagccaata cagaccacct ggccagcgag ctggatgaag 60

cgggtgggctc cagcgagtgg ctggccctaa ccaaattcccc ccaggcttcc tacggtgggc 120

gagccagctg gcaaggggtca cciggagtgg ttccggggcag cagagatgtg ttggctggcc 180

tttccagcag ttgctgcgag tggggctgta gcaagagcca aattagcagc ttgtgc 236

<210> 45

<211> 140

<212> PRT

<213> Porcine

<400> 45

Met Ala Lys Arg Pro Leu Leu Leu Leu Leu Ala Val Trp Val Leu

1 5 10 15

Ala Gly Glu Leu Trp Leu Arg Thr Glu Ala Arg Ala Ser Pro Tyr Gly

20 25 30

Val Lys Leu Cys Gly Arg Glu Phe Ile Arg Ala Val Ile Phe Thr Cys

35 40 45

Gly Gly Ser Arg Trp Arg Arg Ser Asp Met Leu Ala His Glu Ala Leu

50 55 60

Gly Asp Val Phe Ser Asp Thr Asp Ser Asn Ala Asp Ser Glu Leu Asp

65 70 75 80

Glu Ala Met Ala Ser Ser Glu Trp Leu Ala Leu Thr Lys Ser Pro Glu

85 90 95

Thr Phe Tyr Gly Val Gln Pro Gly Trp Gln Arg Thr Pro Gly Ala Leu

19/34

100 105 110
 Arg Gly Ser Arg Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser Asn Cys Cys Lys
 115 120 125
 Trp Gly Cys Ser Lys Ser Glu Ile Ser Ser Leu Cys
 130 135 140
 <210> 46
 <211> 420
 <212> DNA
 <213> Porcine
 <400> 46
 atggccaaac gtccactgct gctgctgctg ctggccgtat gggigctggc tggggagctg 60
 tggctgagga ctgaggcccg ggcgtcacc tatggagtga agctttgcgg ccgtgaattc 120
 atccgagcgg tcatcttiac ctgcgggggc tcccggtgga gacggtcgga catgctggcc 180
 catgaagctc igggggatgt ctctcagac acagattcca acgcagacag cgagtggac 240
 gaggcaatgg cctccagcga atggctggcc ctgaccaagt cccctgagac ctctatggg 300
 gtccaaccag gctggcagag aaccctggg gctcttaggg gcagtcgtga tgtcctggct 360
 ggcctctcca gcaactgctg caagtggggg tgcagcaaga gtgaaatcag cagcctctgc 420
 <210> 47
 <211> 24
 <212> PRT
 <213> Porcine
 <400> 47
 Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser Asn Cys Cys Lys Trp Gly Cys Ser
 1 5 10 15
 Lys Ser Glu Ile Ser Ser Leu Cys
 20 24

20/34

<210> 48

<211> 72

<212> DNA

<213> Porcine

<400> 48

gatgtcctgg ctggcctctc cagcaactgc tgcaagtggg gg'gcagcaa gagtgaaatc 60
agcagcctct gc 72

<210> 49

<211> 27

<212> PRT

<213> Porcine

<400> 49

Arg Ala Ser Pro Tyr Gly Val Lys Leu Cys Gly Arg Glu Phe Ile Arg
1 5 10 15
Ala Val Ile Phe Thr Cys Gly Gly Ser Arg Trp
20 25 27

<210> 50

<211> 81

<212> DNA

<213> Porcine

<400> 50

cgggcgtcac cctatggagt gaagctttgc ggccgtgaat tcatccgagc gg'tcatcttt 60
acctgcgggg gctcccgg'tg g 81

<210> 51

<211> 174

<212> PRT

21/34

<213> Rat

<400> 51

Met Ala Thr Arg Gly Leu Leu Leu Ala Ser Trp Ala Leu Leu Gly Ala
 1 5 10 15
 Leu Val Leu Gln Ala Glu Ala Arg Pro Ala Pro Tyr Gly Val Lys Leu
 20 25 30
 Cys Gly Arg Glu Phe Ile Arg Ala Val Ile Phe Thr Cys Gly Gly Ser
 35 40 45
 Arg Trp Arg Arg Ala Asp Ile Leu Ala His Asp Pro Leu Gly Glu Cys
 50 55 60
 Gly Gly Lys Ala Met Asp Leu Glu Gln Val Ser Leu Ile Leu Gln Thr
 65 70 75 80
 Arg Asp Val Ala Gly Phe Ser Pro Val His Pro Leu Ser Phe Ala Gly
 85 90 95
 Glu Phe Phe Ala Asp Gly Glu Ala Asn Thr Asp His Leu Ala Ser Glu
 100 105 110
 Leu Asp Glu Ala Val Gly Ser Ser Glu Trp Leu Ala Leu Thr Lys Ser
 115 120 125
 Pro Gln Val Phe Tyr Gly Gly Arg Ser Ser Trp Gln Gly Ser Pro Gly
 130 135 140
 Val Val Arg Gly Ser Arg Asp Val Leu Ala Gly Leu Ser Ser Ser Cys
 145 150 155 160
 Cys Glu Trp Gly Cys Ser Lys Ser Gln Ile Ser Ser Leu Cys
 165 170 174

<210> 52

<211> 522

22/34

<212> DNA

<213> Rat

<400> 52

```
atggcaac t c g g g g g c t g c t g c t g g c t t c c t g g g c t c t c t c g g g g c t c t g g t g c t g c a g      60
g c c g a g g c g a g g c c c g c g c c c t a t g g g g t g a a g c t c t g c g g t c g g g a g t t c a t c c g c g c g      120
g t c a t c t t c a c c t g c g g g g g c t c a c a t g g c g c c g g g c g g a c a t c t t g g c c c a c g a c c c t      180
c t g g g t g a g t g c g g a g g g a a g c a a t g g a c c t g g a a c a g g t g t c c t t g a t c c t c c a g a c c      240
a g a g a t g t a g c c g g a t t c a g c c c t g t t c a t c c a t t t c t t t t g c a g g g g a a t t c t t c g c t      300
g a t g g a g a a g c c a a t a c a g a c c a c t g g c c a g c a a c t g g a c g a a g c t g t g g g c t c c a g c      360
g a g t g g c t g g c c c t g a c c a a a t c c c c c c c a g g t c t t c t a t g g g g t c g a t c c a g c t g g c a a      420
g g g t c t c c c g g a g t g g t t c g g g c a g c a g a g a t g t g c t g g c t g g c c t t t c c a g c a g c t g t      480
t g c g a g t g g g g c t g t a g t a a g a g c c a a a t t a g c a g c t t g t g c      522
```

<210> 53

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 53

```
g g r a g c c a s s m t g t a t a a t r      21
```

<210> 54

<211> 28

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

23/34

<400> 54

caccacakags stcgtgggcc aagatgtc

28

<210> 55

<211> 159

<212> DNA

<213> Porcine

<400> 55

atggccaaac gtccactgct gctgctgctg ctggccgtat gggctgctggc tggggagctg 60

tggctgagga ctgaggcccg ggcgtcacc tatggagtga agctttgcgg ccgtgaattc 120

atccgagcgg tcattctttac ctgcgggggc tcccgggtgg 159

<210> 56

<211> 239

<212> DNA

<213> Porcine

<400> 56

tccaggaggc accaaccatc agaaagctgc ctgtctgctt ccactctcac atctcaggca 60

gcccgtccag aatggccaaa cgtccactgc tgctgctgct gctggccgta tgggtgctgg 120

ctggggagct gtggctgagg actgaggccc ggcgtcacc ctatggagtg aagctttgcg 180

gccgtgaatt catccgagcg gtcaicttta cctgcggggg ctcccgggtg agacggtcg 239

<210> 57

<211> 29

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 57

24/34

gctgccttgc tgcgtccact ctacacatct

29

<210> 58

<211> 29

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 58

cactctcaca tctcaggcag cccgtccag

29

<210> 59

<211> 193

<212> DNA

<213> Porcine

<400> 59

atggccaaac gtccactgct gctgctgctg ctggccgtat gggctgctggc tggggagctg 60

tggctgagga ctgaggcccg ggcgtcacc tatggagtga agctttgcgg ccgtgaattc 120

atccgagcgg tcacttttac ctgcgggggc tcccggtgga gacggtcgga catgctggcc 180

catgaagctc tgg 193

<210> 60

<211> 227

<212> DNA

<213> Porcine

<400> 60

gggatgtctt ctacagacaca gattccaacg cagacagcga gttggacgag gcaatggcct 60

ccagcgaatg gctggccctg accaagtcct ctgagacctt ctatgggggt caaccaggct 120

ggcagagaac ccctggggct cttaggggca gtcgtgatgt cctggctggc ctctccagca 180

25/34

actgctgcaa gtgggggtgc agcaagagtg aaatcagcag cctctgc 227

<210> 61

<211> 572

<212> DNA

<213> Rat

<400> 61

ggtcgcaggc atctcagctg atcatggcaa ctcgggggct gctgctggct tctgggctc 60
 tctcggggc tctggtgctg caggccgagg cgaggccgc gccctatggg gtgaagctct 120
 gcggtcggga gtcatccgc gcggtcatct tcacctgcgg gggctcacga tggcgccggg 180
 cggacatctt ggcccacgac cctctgggtg agtgcggagg gaaagcaatg gacctggaac 240
 aggtgtcctt gatctccag accagagatg tagccggatt cagccctgtt catccacttt 300
 cttttgcagg ggaattcttc gctgatggag aagccaatac agaccacctg gccagcgaac 360
 tggacgaagc tgigggtcc agcgagtggc tggccctgac caaatcccc caggctctct 420
 atgggggtcg atccagctgg caagggtctc ccgagtggt tcggggcagc agagatgtgc 480
 tggctggcct ttccagcagc tgttgcgagt ggggctgtag taagagcaa attagcagct 540
 tgtgctagga tctgggtga gcgattggga ag 572

<210> 62

<211> 102

<212> DNA

<213> Rat

<400> 62

gtgagtgcgg agggaaagca atggacctgg aacagggtgc cttgatctc cagaccagag 60
 atgtagccgg attcagccct gtcatccac ttcttttgc ag 102

<210> 63

<211> 34

<212> PRT

26/34

<213> Rat

<400> 63

Gly Glu Cys Gly Gly Lys Ala Met Asp Leu Glu Gln Val Ser Leu Ile

1 5 10 15

Leu Gln Thr Arg Asp Val Ala Gly Phe Ser Pro Val His Pro Leu Ser

20 25 30

Phe Ala

34

<210> 64

<211> 25

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 64

ccggatccat gcgggcagcg cctta

25

<210> 65

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 65

atctcgactg ccccgaagaa cc

22

<210> 66

<211> 25

27/34

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 66

cagtcgaatg gatgtcctgg ctggc

25

<210> 67

<211> 29

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 67

ccggatccta gcaaaggcta ctgatttca

29

<210> 68

<211> 399

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 68

atggctagca tgactggatg acagcaaatg ggtcgcggat ccatgcgggc agcgccttac 60
ggggtcaggc ttgctggccg agaattcatt cgagcagica tcttcaccig cgggggctcc 120
cgggtggagac gatcagacat cctggcccac gaggtatagg gagatactt cccggatgca 180
gaigctgatg aagacagtct ggcaggcgag ctggatgagg ccatggggtc cagcgagtgg 240
ctggccctga ccaagtcacc ccaggccctt tacagggggc gaccagctg gcaaggaacc 300

28/34

cctgggggttc ttcggggcag ccgaatggat gtccctggctg gcctttccag cagctgctgc 360

aagtgggggt gtagcaaaag tgaaatcagt agccttggc 399

<210> 69

<211> 133

<212> PRN

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 69

Met Ala Ser Met Thr Gly Gly Gln Gln Met Gly Arg Gly Ser Met Arg

5

10

15

Ala Ala Pro Tyr Gly Val Arg Leu Cys Gly Arg Glu Phe Ile Arg Ala

20

25

30

Val Ile Phe Thr Cys Gly Gly Ser Arg Trp Arg Arg Ser Asp Ile Leu

35

40

45

Ala His Glu Ala Met Gly Asp Thr Phe Pro Asp Ala Asp Ala Asp Glu

50

55

60

Asp Ser Leu Ala Gly Glu Leu Asp Glu Ala Met Gly Ser Ser Glu Trp

65

70

75

80

Leu Ala Leu Thr Lys Ser Pro Gln Ala Phe Tyr Arg Gly Arg Pro Ser

85

90

95

Trp Gln Gly Thr Pro Gly Val Leu Arg Gly Ser Arg Met Asp Val Leu

100

105

110

Ala Gly Leu Ser Ser Ser Cys Cys Lys Trp Gly Cys Ser Lys Ser Glu

115

120

125

Ile Ser Ser Leu Cys

130

133

29/34

<210> 70

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 70

acggataccc caaggacatc t

21

<210> 71

<211> 24

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 71

ctcagaaaga gcagcatcga tatg

24

<210> 72

<211> 29

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 72

cagctccttt ggcttccta gaactgtga

29

<210> 73

<211> 22

30/34

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 73

ccagcacata ggagagatga gc

22

<210> 74

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 74

ggaacattta cacgtctgcg g

21

<210> 75

<211> 25

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 75

agcaagacaa gaaaatccct gtggg

25

<210> 76

<211> 19

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

31/34

<220>

<223> Primer

<400> 76

gaaggigaag gtcggagtc

19

<210> 77

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 77

gaagatgggtg atgggatttc

20

<210> 78

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Primer

<400> 78

caagcttccc gttctcagcc

20

<210> 79

<211> 54

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

32/34

<400> 79

ctccagccta ggcttttgca aaaaccacca tggagctgag gccctgggtg ctat 54

<210> 80

<211>

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 80

ttatttccta gggaattcat caatggatgat ggtgatgatg gccctgactg gacgtgaggg 60

tcttgc 66

<210> 81

<211> 60

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 81

aacagtcaat tgccaccatg gcaagataca tgctgctgct gctcctggcg gtaagggtgc 60

<210> 82

<211> 120

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 82

33/34

tcagcaaagg ctactgattt cacitttgct gcacccccac ttgcaacagg agctgctaag 60
gccagccagg acatcgcggc ggccccgaag cctcccaggg gticcttgcc aggagggtcg 120

<210> 83

<211> 60

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 83

tttattagcg gccgctcagc aaaggctact gatttcactt ttgctacacc cccacttgc 60

<210> 84

<211> 70

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 84

aggcatgaat tcccaccaatg gcaatgctcg ggctgctgct gctggcttcc tgggctctcc 60

tcggggctct

70

<210> 85

<211> 120

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 85

34/34

caacgcggcc gctagcaca gctgctaatt tggctcttgc tacagcccca ctgcagcaa 60
ctgctggaaa ggccagccaa cacatctctc ctgccccgaa ccttccagg tgaccttgc 120

<210> 86

<211> 62

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223>

<400> 86

tcaacgcggc cgctagcaca agctgctaatt ttggctcttg ctacagcccc actgcagca 60
ac 62

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP01/03399

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

Int. Cl.⁷ C12N15/09, C07K14/65, C07K16/26, C12N1/15, C12N1/19, C12N1/21, C12N5/00, C12Q1/68, C12P21/02, C12P21/08, A61K38/17, A61K38/28, A61K38/30, A61K39/395, A61K45/00, A61P43/00, A61P3/00, A61P19/00, A61P9/00, A61P5/00, A61P25/00, A61P37/00, A61P1/16, A61P11/00, A61P17/00, G01N33/50, G01N33/15

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

Int. Cl.⁷ C12N15/09, C07K14/65, C07K16/26, C12N1/15, C12N1/19, C12N1/21, C12N5/00, C12Q1/68, C12P21/02, C12P21/08

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)
SwissProt/PIR/Geneseq, GenBank/EMBL/DDBJ/Geneseq,
WPI (DIALOG), BIOSIS (DIALOG)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	WO 00/21996 A (GENENTECH, INC.), 20 April, 2000 (20.04.00) & AU 200012005 A	1-26
P, X	WO 00/47776 A (ZYMOGENETICS, INC.), 17 August, 2000 (17.08.00) & AU 200032285 A	1-26
P, X	WO 00/32221 A (GENENTECH, INC.), 08 June, 2000 (08.06.00) & AU 200017482 A	1-26
X	WO 99/15664 A (GENENTECH, INC.), 01 April, 1999 (01.04.99) & AU 9890378 A & ZA 9808070 A & EP 1017816 A	1-26
X	Erika E. Bullesbach et al. Isolation, purification, and the sequence of relaxin from spiny dogfish (<i>Squalus acanthias</i>) Eur. J. Biochem., 1986, Vol.161, pp.335-341	1-26

☒ Further documents are listed in the continuation of Box C. ☐ See patent family annex.

* Special categories of cited documents:	"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance	"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
"E" earlier document but published on or after the international filing date	"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art
"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)	"&" document member of the same patent family
"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means	
"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed	

Date of the actual completion of the international search
16 July, 2001 (16.07.01)

Date of mailing of the international search report
31 July, 2001 (31.07.01)

Name and mailing address of the ISA/
Japanese Patent Office

Authorized officer

Facsimile No.

Telephone No.

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP01/03399

C (Continuation). DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	L. K. Gowan et al. On the primary and tertiary structure of relaxin from the sand tiger shark (<i>Odontaspis taurus</i>) FEBS Lett., 1981, Vol.129, No.1, pp.80-82	1-26
X	John Haley et al. Porcine Relaxin GENE STRUCTURE AND EXPRESSION J. Biol. Chem., 1987, Vol.262, No.26, pp.11940-11946	1-26
A	Robert James, Hugh Niall Primary structure of porcine relaxin:homology with insulin and related growth factors Nature, 1977, Vol.267, No.9, pp.544-546	1-26
A	S. Berger et al. Statistical Approach for Evolutionary Relationship of α -Conotoxins and Members of Insulin-Superfamily Horm. Metab. Res., 1996, Vol.28, pp.535-540	1-26

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP01/03399

Box I Observations where certain claims were found unsearchable (Continuation of item 1 of first sheet)

This international search report has not been established in respect of certain claims under Article 17(2)(a) for the following reasons:

1. ☒ Claims Nos.: 27
because they relate to subject matter not required to be searched by this Authority, namely:

The invention as set forth in claim 27 pertains to preventive/therapeutic methods comprising administering specific compounds to mammals and, therefore, is regarded as methods for treatment of the human or animal body by therapy. Such being the case, it relates to a subject matter which this International Searching Authority is not required, under the provisions of Article 17(2) (a) (i) of the PCT and Rule 39.1 (iv) of the Regulations under the PCT, to search.
2. ☐ Claims Nos.:
because they relate to parts of the international application that do not comply with the prescribed requirements to such an extent that no meaningful international search can be carried out, specifically:
3. ☐ Claims Nos.:
because they are dependent claims and are not drafted in accordance with the second and third sentences of Rule 6.4(a).

Box II Observations where unity of invention is lacking (Continuation of item 2 of first sheet)

This International Searching Authority found multiple inventions in this international application, as follows:

1. ☐ As all required additional search fees were timely paid by the applicant, this international search report covers all searchable claims.
2. ☐ As all searchable claims could be searched without effort justifying an additional fee, this Authority did not invite payment of any additional fee.
3. ☐ As only some of the required additional search fees were timely paid by the applicant, this international search report covers only those claims for which fees were paid, specifically claims Nos.:
4. ☐ No required additional search fees were timely paid by the applicant. Consequently, this international search report is restricted to the invention first mentioned in the claims; it is covered by claims Nos.:

Remark on Protest ☐ The additional search fees were accompanied by the applicant's protest.
☐ No protest accompanied the payment of additional search fees.

A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC))

Int. Cl.⁷ C12N15/09, C07K14/65, C07K16/26, C12N1/15, C12N1/19, C12N1/21, C12N5/00, C12Q1/68, C12P21/02, C12P21/08,
A61K38/17, A61K38/28, A61K38/30, A61K39/395, A61K45/00, A61P43/00, A61P3/00, A61P19/00, A61P9/00, A61P5/00,
A61P25/00, A61P37/00, A61P1/16, A61P11/00, A61P17/00, G01N33/50, G01N33/15

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料 (国際特許分類 (IPC))

Int. Cl.⁷ C12N15/09, C07K14/65, C07K16/26, C12N1/15, C12N1/19, C12N1/21, C12N5/00, C12Q1/68, C12P21/02, C12P21/08

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使用了電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)

SwissProt/PIR/Geneseq, GenBank/EMBL/DBJ/Geneseq,
WPI (DIALOG), BIOSIS (DIALOG)

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
X	WO 00/21996 A (GENENTECH, INC.) 20. 4月. 2000 (20. 04. 00) &AU 200012005 A	1-26
P, X	WO 00/47776 A (ZYMOGENETICS, INC.) 17. 8月. 2000 (17. 08. 00) &AU 200032285 A	1-26
P, X	WO 00/32221 A (GENENTECH, INC.) 8. 6月. 2000 (08. 06. 00) &AU 200017482 A	1-26

☒ C欄の続きにも文献が列挙されている。

☐ パテントファミリーに関する別紙を参照。

* 引用文献のカテゴリー

- 「A」 特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの
「E」 国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日以後に公表されたもの
「L」 優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す)
「O」 口頭による開示、使用、展示等に言及する文献
「P」 国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

の日の後に公表された文献

- 「T」 国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの
「X」 特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの
「Y」 特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの
「&」 同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日

16. 07. 01

国際調査報告の発送日

31.07.01

国際調査機関の名称及びあて先

日本国特許庁 (ISA/JP)

郵便番号 100-8915

東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

特許庁審査官 (権限のある職員)

木村 順子

印

4N

9641

電話番号 03-3581-1101 内線 3488

C (続き) . 関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
X	WO 99/15664 A(GENENTECH, INC.) 1.4月.1999 (01.04.99) &AU 9890378 A &ZA 9808070 A &EP 1017816 A	1-26
X	Erika E. Bullesbach et al. Isolation, purification, and the sequence of relaxin from spiny dogfish(Squalus acanthias) Eur. J. Biochem. , 1986, Vol. 161, pp. 335-341	1-26
X	L. K. Gowan et al. On the primary and tertiary structure of relaxin from the sand tiger shark(Odontaspis taurus) FEBS Lett. , 1981, Vol. 129, No. 1, pp. 80-82	1-26
X	John Haley et al. Porcine Relaxin GENE STRUCTURE AND EXPRESSION J. Biol. Chem. , 1987, Vol. 262, No. 26, pp. 11940-11946	1-26
A	Robert James, Hugh Niall Primary structure of porcine relaxin:homology with insulin and related growth factors Nature, 1977, Vol. 267, No. 9, pp. 544-546	1-26
A	S. Berger et al. Statistical Approach for Evolutionary Relationship of α - Conotoxins and Members of Insulin-Superfamily Horm. Metab. Res. , 1996, Vol. 28, pp. 535-540	1-26

第I欄 請求の範囲の一部の調査ができないときの意見 (第1ページの2の続き)

法第8条第3項 (PCT17条(2)(a)) の規定により、この国際調査報告は次の理由により請求の範囲の一部について作成しなかった。

1. ☒ 請求の範囲 27 は、この国際調査機関が調査をすることを要しない対象に係るものである。つまり、
請求の範囲27に記載された発明は、特定の化合物を哺乳動物に投与する疾患の予防・治療方法であって、治療による人体又は動物の体の処置方法と認められる。
よって、請求の範囲27は、PCT17条(2)(a)(i)及びPCT規則39.1(iv)の規定により、この国際調査機関が調査をすることを要しない対象に係るものである。
2. ☐ 請求の範囲 は、有意義な国際調査をすることができる程度まで所定の要件を満たしていない国際出願の部分に係るものである。つまり、
3. ☐ 請求の範囲 は、従属請求の範囲であってPCT規則6.4(a)の第2文及び第3文の規定に従って記載されていない。

第II欄 発明の単一性が欠如しているときの意見 (第1ページの3の続き)

次に述べるようにこの国際出願に二以上の発明があるとこの国際調査機関は認めた。

1. ☐ 出願人が必要な追加調査手数料をすべて期間内に納付したので、この国際調査報告は、すべての調査可能な請求の範囲について作成した。
2. ☐ 追加調査手数料を要求するまでもなく、すべての調査可能な請求の範囲について調査することができたので、追加調査手数料の納付を求めなかった。
3. ☐ 出願人が必要な追加調査手数料を一部のみしか期間内に納付しなかったので、この国際調査報告は、手数料の納付のあった次の請求の範囲のみについて作成した。
4. ☐ 出願人が必要な追加調査手数料を期間内に納付しなかったので、この国際調査報告は、請求の範囲の最初に記載されている発明に係る次の請求の範囲について作成した。

追加調査手数料の異議の申立てに関する注意

- ☐ 追加調査手数料の納付と共に出願人から異議申立てがあった。
- ☐ 追加調査手数料の納付と共に出願人から異議申立てがなかった。

THIS PAGE BLANK (USPTO)